

**PCT**WELTORGANISATION FÜR GEISTIGES EIGENTUM  
Internationales BüroINTERNATIONALE ANMELDUNG VERÖFFENTLICHT NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE  
INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES PATENTWESENS (PCT)

<b>(51) Internationale Patentklassifikation <sup>6</sup> :</b> <b>C12N 15/52, 15/82, A61K 35/78, C07K 14/415</b>	<b>A1</b> .	<b>(11) Internationale Veröffentlichungsnummer: WO 96/15248</b> <b>(43) Internationales Veröffentlichungsdatum: 23. Mai 1996 (23.05.96)</b>
<b>(21) Internationales Aktenzeichen:</b> PCT/EP95/04415 <b>(22) Internationales Anmeldedatum:</b> 9. November 1995 (09.11.95)  <b>(30) Prioritätsdaten:</b> P 44 41 408.0      10. November 1994 (10.11.94)      DE  <b>(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten ausser US):</b> INSTITUT FÜR GENBIOLOGISCHE FORSCHUNG BERLIN GMBH [DE/DE]; Ihnestrasse 63, D-14195 Berlin (DE).  <b>(72) Erfinder; und</b> <b>(75) Erfinder/Anmelder (nur für US):</b> KOSSMANN, Jens [DE/DE]; Koblenzer Strasse 1, D-10715 Berlin (DE). SPRINGER, Franziska [DE/DE]; Mühlenstrasse 1, D-14167 Berlin (DE). ABEL, Gernot, J. [AT/AT]; Pichlgut Au 36, A-5311 Post Loibichl (AT).  <b>(74) Anwalt:</b> VOSSIUS & PARTNER; Postfach 86 07 67, D-81634 München (DE).	<b>(81) Bestimmungsstaaten:</b> AU, CA, HU, JP, SI, US, europäisches Patent (AT, BE, CH, DE, DK, ES, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE).  <b>Veröffentlicht</b> <i>Mit internationalem Recherchenbericht. Vor Ablauf der für Änderungen der Ansprüche zugelassenen Frist. Veröffentlichung wird wiederholt falls Änderungen eintreffen.</i>	
<b>(54) Title:</b> DNA MOLECULES THAT CODE FOR ENZYMES INVOLVED IN STARCH SYNTHESIS, VECTORS, BACTERIA, TRANSGENIC PLANT CELLS AND PLANTS CONTAINING SAID MOLECULES  <b>(54) Bezeichnung:</b> DNA-MOLEKÜLE CODIEREND ENZYME, DIE AN DER STÄRKESYNTHESE BETEILIGT SIND, VEKTOREN, BAKTERIEN, TRANSGENE PFLANZENZELLEN UND PFLANZEN ENTHALTEND DIESE MOLEKÜLE  <b>(57) Abstract</b> <p>DNA molecules code for enzymes involved in starch synthesis in plants. These enzymes are two different isoforms of soluble starch synthase and a starch granule-bound starch synthase. Also disclosed are vectors, bacteria, plant cells transformed by said DNA molecules and regenerable plants derived therefrom, as well as starch that can be extracted from plants containing said proteins with an increased or reduced activity.</p> <b>(57) Zusammenfassung</b> <p>Die vorliegende Erfindung betrifft DNA-Moleküle, die für Enzyme codieren, die an der Stärkesynthese in Pflanzen beteiligt sind. Bei diesen Enzymen handelt es sich um zwei verschiedene Isoformen der löslichen Stärkesynthase sowie um eine Stärkekorn-gebundene Stärkesynthase. Weiterhin betrifft diese Erfindung Vektoren, Bakterien, sowie mit den beschriebenen DNA-Molekülen transformierte Pflanzenzellen und aus diesen regenerierbare Pflanzen. Ferner betrifft die Erfindung Stärke, die aus Pflanzen mit gesteigerter oder verringerter Aktivität der beschriebenen Proteine isoliert werden kann.</p>		

### LEDIGLICH ZUR INFORMATION

Codes zur Identifizierung von PCT-Vertragsstaaten auf den Kopfbögen der Schriften, die internationale Anmeldungen gemäss dem PCT veröffentlichen.

AT	Österreich	GA	Gabon	MR	Mauretanien
AU	Australien	GB	Vereinigtes Königreich	MW	Malawi
BB	Barbados	GE	Georgien	NE	Niger
BE	Belgien	GN	Guinea	NL	Niederlande
BF	Burkina Faso	GR	Griechenland	NO	Norwegen
BG	Bulgarien	HU	Ungarn	NZ	Neuseeland
BJ	Benin	IE	Irland	PL	Polen
BR	Brasilien	IT	Italien	PT	Portugal
BY	Belarus	JP	Japan	RO	Rumänien
CA	Kanada	KE	Kenya	RU	Russische Föderation
CF	Zentrale Afrikanische Republik	KG	Kirgisistan	SD	Sudan
CG	Kongo	KP	Demokratische Volksrepublik Korea	SE	Schweden
CH	Schweiz	KR	Republik Korea	SI	Slowenien
CI	Côte d'Ivoire	KZ	Kasachstan	SK	Slowakei
CM	Kamerun	LI	Liechtenstein	SN	Senegal
CN	China	LK	Sri Lanka	TD	Tschad
CS	Tschechoslowakei	LU	Luxemburg	TG	Togo
CZ	Tschechische Republik	LV	Lettland	TJ	Tadschikistan
DE	Deutschland	MC	Monaco	TT	Trinidad und Tobago
DK	Dänemark	MD	Republik Moldau	UA	Ukraine
ES	Spanien	MG	Madagaskar	US	Vereinigte Staaten von Amerika
FI	Finnland	ML	Mali	UZ	Usbekistan
FR	Frankreich	MN	Mongolei	VN	Vietnam

**DNA-Moleküle codierend Enzyme, die an der Stärkesynthese beteiligt sind, Vektoren, Bakterien, transgene Pflanzenzellen und Pflanzen enthaltend diese Moleküle**

Die vorliegende Erfindung betrifft DNA-Moleküle, die Enzyme codieren, die an der Stärkesynthese in Pflanzen beteiligt sind. Bei diesen Enzymen handelt es sich um zwei verschiedene Isoformen der löslichen Stärkesynthase sowie um eine Stärkekorngelbundene Stärkesynthase.

Weiterhin betrifft diese Erfindung Vektoren, Bakterien, sowie mit den beschriebenen DNA-Molekülen transformierte Pflanzenzellen und aus diesen regenerierbare Pflanzen.

Ferner werden Verfahren zur Herstellung transgener Pflanzen beschrieben, die aufgrund der Einführung von DNA-Molekülen, die lösliche bzw. Stärkekorngelbundene Stärkesynthasen codieren, eine in ihren Eigenschaften veränderte Stärke synthetisieren.

Im Hinblick auf die zunehmende Bedeutung, die pflanzlichen Inhaltsstoffen als erneuerbaren Rohstoffquellen in letzter Zeit beigemessen wird, ist es eine der Aufgaben der biotechnologischen Forschung, sich um eine Anpassung dieser pflanzlichen Rohstoffe an die Anforderungen der verarbeitenden Industrie zu bemühen. Um eine Anwendung von nachwachsenden Rohstoffen in möglichst vielen Einsatzgebieten zu ermöglichen, ist es darüber hinaus erforderlich, eine große Stoffvielfalt zu erreichen.

Neben Ölen, Fetten und Proteinen stellen Polysaccharide die wesentlichen nachwachsenden Rohstoffe aus Pflanzen dar. Eine zentrale Stellung bei den Polysacchariden nimmt neben Cellulose die Stärke ein, die einer der wichtigsten Speicherstoffe in höheren Pflanzen ist. Neben Mais, Reis und Weizen spielt die Kartoffel bei der Stärkeproduktion eine wichtige Rolle.

Das Polysaccharid Stärke ist ein Polymer aus chemisch einheitlichen Grundbausteinen, den Glucosemolekülen. Es handelt sich dabei jedoch um ein sehr komplexes Gemisch aus unterschiedlichen Molekülformen, die sich hinsichtlich ihres Polymerisationsgrades und des Auftretens von Verzweigungen der Glucoseketten unterscheiden. Daher stellt Stärke keinen einheitlichen Rohstoff dar. Man unterscheidet insbesondere die Amylose-Stärke, ein im wesentlichen unverzweigtes Polymer aus  $\alpha$ -1,4-glycosidisch verknüpften Glucosemolekülen, von der Amylopektin-Stärke, die ihrerseits ein komplexes Gemisch aus unterschiedlich verzweigten Glucoseketten darstellt. Die Verzweigungen kommen dabei durch das Auftreten von zusätzlichen  $\alpha$ -1,6-glycosidischen Verknüpfungen zustande. In typischen für die Stärkeproduktion verwendeten Pflanzen, wie z.B. Mais oder Kartoffel, besteht die synthetisierte Stärke zu ca. 25 % aus Amylosestärke und zu ca. 75 % aus Amylopektin-Stärke.

Um eine möglichst breite Anwendung von Stärke zu ermöglichen, erscheint es wünschenswert, Pflanzen zur Verfügung zu stellen, die in der Lage sind, modifizierte Stärke zu synthetisieren, die sich für verschiedene Verwendungszwecke besonders eignet. Eine Möglichkeit, derartige Pflanzen bereitzustellen, besteht - neben züchterischen Maßnahmen - in der gezielten genetischen Veränderung des Stärkemetabolismus stärkeproduzierender Pflanzen durch gentechnologische Methoden. Voraussetzung hierfür ist jedoch die Identifizierung und Charakterisierung der an der Stärkesynthese und/oder -modifikation beteiligten Enzyme sowie die Isolierung der entsprechenden, diese Enzyme codierende DNA-Moleküle.

Die biochemischen Synthesewege, die zum Aufbau von Stärke führen, sind im wesentlichen bekannt. Die Stärkesynthese in pflanzlichen Zellen findet in den Plastiden statt. In photosynthetisch aktiven Geweben sind dies die Chloroplasten, in photosynthetisch inaktiven, stärkepeichernden Geweben die Amyloplasten.

Die wichtigsten an der Stärkesynthese beteiligten Enzyme sind die Stärkesynthasen sowie Verzweigungsenzyme. Bei den Stärkesynthasen sind verschiedene Isoformen beschrieben, die alle eine Polymerisierungsreaktion durch Übertragung eines Glucosylrestes von ADP-Glucose auf  $\alpha$ -1,4-Glucane katalysieren. Verzweigungsenzyme katalysieren die Einführung von  $\alpha$ -1,6-Verzweigungen in lineare  $\alpha$ -1,4-Glucane. Darüber hinaus wird die Beteiligung weiterer Enzymaktivitäten, beispielsweise hydrolytischer oder phosphorolytischer, an der Stärkesynthese diskutiert (Preiss in Oxford Surveys of Plant Molecular and Cell Biology, Oxford University Press, Vol. 7 (1991), 59-114). Im Fall des "R-Enzyms", des sogenannten Disproportionierungsenzyms, und der Stärkephosphorylasen kann ebenfalls eine Beteiligung an der Stärkesynthese nicht ausgeschlossen werden, obwohl diese Enzyme bisher meist mit dem Stärkeabbau in Verbindung gebracht werden. Stärkesynthasen können in zwei Klassen eingeteilt werden: die Stärkekorn-gebundenen Stärkesynthasen ("granule-bound starch synthases"; GBSS), die überwiegend an Stärkekörnern gebunden, aber auch in löslicher Form vorliegen, und die löslichen Stärkesynthasen ("soluble starch synthases"; SSS). Für verschiedene Pflanzenspezies werden innerhalb dieser Klassen wiederum verschiedene Isoformen beschrieben, die sich hinsichtlich ihrer Abhängigkeit von Startermolekülen unterscheiden (sogenannte "primer dependent" (Typ II) und "primer independent" (Typ I) starch synthases). Lediglich für die Isoform GBSS I gelang es bisher, die genaue Funktion bei der Stärkesynthese zu ermitteln. Pflanzen, in denen diese Enzymaktivität stark oder vollkommen reduziert ist, synthetisieren eine amylosefreie (sogenannte "waxy") Stärke (Shure et al., Cell 35 (1983), 225-233; Visser et al., Mol. Gen. Genet. 225 (1991), 289-296; WO 92/11376), so daß diesem Enzym eine entscheidende Rolle bei der Synthese der Amylosestärke zugesprochen wird. Dieses Phänomen wird ebenfalls in Zellen der Grünalge *Chlamydomonas reinhardtii* beobachtet (Delrue et al., J. Bacteriol. 174 (1992), 3612-3620). Bei *Chlamydomonas* konnte darüber hinaus

gezeigt werden, daß GBSS I nicht nur an der Synthese der Amylose beteiligt ist, sondern auch einen Einfluß auf die Amylopektinsynthese besitzt. In Mutanten, die keine GBSS I-Aktivität aufweisen, fehlt eine bestimmte Fraktion des normalerweise synthetisierten Amylopektins, die längerkettige Glucane aufweist.

Die Funktionen der anderen Isoformen der Stärkekorn-gebundenen Stärkesynthasen, insbesondere der GBSS II, und der löslichen Stärkesynthasen sind bisher unklar. Es wird angenommen, daß die löslichen Stärkesynthasen zusammen mit Verzweigungsenzymen an der Synthese des Amylopektins beteiligt sind (siehe z.B. Ponstein et al., Plant Physiol. 92 (1990), 234-241) und daß sie eine wichtige Funktion bei der Regulation der Stärkesyntheserate spielen.

Bei Kartoffel wurden die Isoformen GBSS I, GBSS II, sowie zwei bzw. drei Isoformen der löslichen Stärkesynthasen, die bisher nicht näher bezeichnet wurden, identifiziert (Ponstein et al., Plant Physiol. 92 (1990), 234-241; Smith et al., Planta 182 (1990), 599-604; Hawker et al., Phytochemistry 11 (1972), 1287-1293). Für Erbse wurde ebenfalls eine GBSS II nachgewiesen (Dry et al., The Plant Journal 2,2 (1992), 193-202).

Eine GBSS I aus Kartoffel codierende cDNA sowie eine genomische DNA sind bereits beschrieben (Visser et al., Plant Sci. 64 (1989), 185-192; van der Leij et al., Mol. Gen. Genet. 228 (1991), 240-248). Nucleinsäuresequenzen, die weitere Stärkekorn-gebundene Stärkesynthasen oder eine der löslichen Stärkesynthase-Isoformen aus Kartoffel codieren, lagen jedoch bisher noch nicht vor.

Außer bei der Kartoffel wurden lösliche Stärkesynthasen auch in einer Reihe weiterer Pflanzenarten identifiziert. Lösliche Stärkesynthasen sind beispielsweise bis zur Homogenität aus Erbse (Denyer und Smith, Planta 186 (1992), 609-617) und Mais (WO 94/09144) isoliert worden. Im Fall der Erbse stellte sich heraus, daß die als SSS II identifizierte Isoform der löslichen Stärkesynthase identisch ist mit der



Stärke Korn-gebundenen Stärkesynthase GBSS II (Denyer et al., Plant J. 4 (1993), 191-198). Für einige weitere Pflanzenspezies wurde das Vorhandensein mehrerer SSS-Isoformen mit Hilfe chromatographischer Methoden beschrieben, beispielsweise bei Gerste (Tyynelä und Schulman, Physiologia Plantarum 89 (1993) 835-841; Kreis, Planta 148 (1980), 412-416), Mais (Pollock und Preiss, Arch. Biochem. Biophys. 204 (1980), 578-588) und Weizen (Rijven, Plant Physiol. 81 (1986), 448-453). DNA-Sequenzen, die diese Proteine codieren, wurden jedoch bisher nicht beschrieben.

Eine cDNA-Sequenz, die eine lösliche Stärkesynthase codiert, wurde bisher lediglich für Reis beschrieben (Baba et al., Plant Physiol. 103 (1993), 565-573).

Um Möglichkeiten bereitzustellen, beliebige stärkepeichernde Pflanzen dahingehend zu verändern, daß sie eine modifizierte Stärke synthetisieren, ist es erforderlich, jeweils DNA-Sequenzen zu identifizieren, die die verschiedenen Isoformen der Stärke Korn-gebundenen bzw. löslichen Stärkesynthasen codieren.

Der vorliegenden Erfindung liegt somit die Aufgabe zugrunde, DNA-Moleküle, insbesondere aus Kartoffel, zur Verfügung zu stellen, die an der Stärkebiosynthese beteiligte Enzyme codieren und mit deren Hilfe es möglich ist, gentechnisch veränderte Pflanzen herzustellen, die eine erhöhte oder erniedrigte Aktivität dieser Enzyme aufweisen, wodurch es zu einer Veränderung der chemischen und/oder physikalischen Eigenschaften der in diesen Pflanzen synthetisierten Stärke kommt.

Diese Aufgabe wird durch die Bereitstellung der in den Patentansprüchen bezeichneten Ausführungsformen gelöst.

Die Erfindung betrifft daher DNA-Moleküle, die Stärkesynthasen codieren, insbesondere solche DNA-Moleküle, die Stärke Korn-gebundene Stärkesynthasen der Isoform II codieren, als auch DNA-Moleküle, die lösliche Stärkesynthasen codieren.

Insbesondere betrifft die vorliegende Erfindung DNA-Moleküle, die Proteine mit der biologischen Aktivität einer Stärkekorn-gebundenen Stärkesynthase der Isoform II (GBSSII) codieren oder ein biologisch aktives Fragment eines solchen Proteins, wobei derartige Moleküle vorzugsweise Proteine mit der unter Seq ID No. 8 angegebenen Aminosäuresequenz codieren. Insbesondere betrifft die Erfindung DNA-Moleküle mit der unter Seq D No. 7 angegebenen Nucleotidsequenz, bevorzugt Moleküle, die die in Seq ID No. 7 angegebene codierende Region umfassen.

Gegenstand der Erfindung sind ebenfalls DNA-Moleküle, die eine GBSSII codieren und deren Sequenz aufgrund der Degeneration des genetischen Codes von den Nucleotidsequenzen der oben beschriebenen DNA-Moleküle abweicht.

Ferner betrifft die vorliegende Erfindung DNA-Moleküle, die GBSSII codieren und die mit einem der oben beschriebenen DNA-Moleküle hybridisieren. Derartige DNA-Moleküle stammen vorzugsweise aus stärke-speichernden Pflanzen, insbesondere dicotylen Pflanzen, und besonders bevorzugt aus Kartoffel.

Die durch die erfindungsgemäßen DNA-Moleküle codierten GBSSII-Proteine haben vorzugsweise ein Molekulargewicht von  $85 \pm 5$  kD. GBSSII-Proteine liegen vorwiegend an Stärkekörner gebunden vor, können jedoch auch in löslicher Form vorliegen.

Ferner betrifft die vorliegende Erfindung DNA-Moleküle, die Proteine mit der biologischen Aktivität einer löslichen Stärkesynthase der Isoform B (SSSB) codieren oder ein biologisch aktives Fragment eines solchen Proteins, wobei derartige Moleküle vorzugsweise Proteine mit der unter Seq ID No. 10 angegebenen Aminosäuresequenz codieren. Insbesondere betrifft die Erfindung DNA-Moleküle mit der unter Seq ID No. 9 angegebenen Nucleotidsequenz, bevorzugt Moleküle, die die in Seq ID No. 9 angegebene codierende Region umfassen.

Gegenstand der Erfindung sind ebenfalls DNA-Moleküle, die eine SSSB codieren und deren Sequenz aufgrund der Degenera-



tion des genetischen Codes von den Nucleotidsequenzen der oben beschriebenen DNA-Moleküle abweicht.

Ferner betrifft die vorliegende Erfindung DNA-Moleküle, die SSSB codieren und die mit einem der oben beschriebenen DNA-Moleküle hybridisieren. Ausgenommen sind dabei DNA-Moleküle aus Reis. Die durch die erfindungsgemäßen DNA-Moleküle codierten SSSB-Proteine haben vorzugsweise ein Molekulargewicht von  $78 \pm 5$  kD.

Die enzymatischen Eigenschaften der SSSB-Proteine sind in den Beispielen beschrieben.

Die Erfindung betrifft weiterhin DNA-Moleküle, die Proteine mit der biologischen Aktivität einer löslichen Stärkesynthase der Isoform A (SSSA) codieren. Derartige Proteine können beispielsweise dadurch charakterisiert werden, daß sie von einem Antikörper, der gegen das Peptid mit der Aminosäuresequenz

NH<sub>2</sub>-GTGGLRDTVENC-COOH (Seq ID No. 13)

gerichtet ist, erkannt werden. Die enzymatischen Eigenschaften der SSSA-Proteine sind in den Beispielen beschrieben.

Ein Beispiel für ein DNA-Molekül, das ein derartiges Protein codiert, ist ein DNA-Molekül mit der in Seq ID No. 11 dargestellten codierenden Region. Dieses DNA-Molekül kann verwendet werden, um aus anderen Organismen, insbesondere Pflanzen DNA-Moleküle zu isolieren, die SSSA-Proteine codieren.

Somit betrifft die vorliegende Erfindung auch DNA-Moleküle, die Proteine mit der biologischen Aktivität einer löslichen Stärkesynthase der Isoform A (SSSA) codieren oder ein biologisch aktives Fragment eines solchen Proteins, wobei derartige Moleküle vorzugsweise Proteine mit der unter Seq ID No. 12 angegebenen Aminosäuresequenz codieren. Insbesondere betrifft die Erfindung DNA-Moleküle mit der unter Seq ID No. 11 angegebenen Nucleotidsequenz, bevorzugt Moleküle, die die in Seq ID No. 11 angegebene codierende Region umfassen.

Gegenstand der Erfindung sind ebenfalls DNA-Moleküle, die eine SSSA codieren und deren Sequenz aufgrund der Degeneration des genetischen Codes von den Nucleotidsequenzen der oben beschriebenen DNA-Moleküle abweicht.

Ferner betrifft die vorliegende Erfindung DNA-Moleküle, die SSSA codieren und die mit einem der oben beschriebenen DNA-Moleküle hybridisieren.

Das SSSA-Protein hat dabei vorzugsweise in einer SDS-Gelelektrophorese ein apparentes Molekulargewicht von ca. 120 bis 140 kD, insbesondere von ca. 135 kD.

Der Begriff "Hybridisierung" bedeutet im Rahmen dieser Erfindung eine Hybridisierung unter konventionellen Hybridisierungsbedingungen, vorzugsweise unter stringenten Bedingungen, wie sie beispielsweise in Sambrock et al., Molecular Cloning, A Laboratory Manual, 2. Aufl. (1989) Cold Spring Harbor Laboratory Press, Cold Spring Harbor, NY) beschrieben sind. DNA-Moleküle, die mit den erfindungsgemäßen DNA-Molekülen hybridisieren, können prinzipiell aus jedem beliebigen Organismus (d.h. Proparyonten oder Eukaryonten, insbesondere aus Bakterien, Pilzen, Algen, Pflanzen oder tierischen Organismen) stammen, der derartige DNA-Moleküle besitzt. Sie stammen vorzugsweise aus monokotylen oder dikotylen Pflanzen, insbesondere aus Nutzpflanzen, und besonders bevorzugt aus Stärke-speichernden Pflanzen.

DNA-Moleküle, die mit den erfindungsgemäßen DNA-Molekülen hybridisieren, können z.B. aus genomischen oder aus cDNA-Bibliotheken verschiedener Organismen isoliert werden.

Die Identifizierung und Isolierung derartiger DNA-Moleküle aus Pflanzen oder anderen Organismen kann dabei unter Verwendung der erfindungsgemäßen DNA-Moleküle oder Teile dieser DNA-Moleküle bzw. der reversen Komplemente dieser Moleküle erfolgen, z.B. mittels Hybridisierung nach Standardverfahren (siehe z.B. Sambrock et al., 1989, Molecular Cloning, A Laboratory Manual, 2. Aufl. Cold Spring Harbor Laboratory Press, Cold Spring Harbor, NY).

Als Hybridisierungsprobe können z.B. DNA-Moleküle verwendet werden, die exakt die oder im wesentlichen die unter Seq ID No. 7, 9 oder 11 angegebene DNA-Sequenz oder Teile dieser Sequenz aufweisen. Bei den als Hybridisierungsprobe verwendeten DNA-Fragmenten kann es sich auch um synthetische DNA-Fragmente handeln; die mit Hilfe der gängigen DNA-Synthesetechniken hergestellt wurden und deren Sequenz im wesentlichen mit der eines erfindungsgemäßen DNA-Moleküls übereinstimmt. Hat man Gene identifiziert und isoliert, die mit den erfindungsgemäßen DNA-Sequenzen hybridisieren, ist eine Bestimmung der Sequenz und eine Analyse der Eigenschaften der von dieser Sequenz codierten Proteine erforderlich.

Die mit den erfindungsgemäßen DNA-Molekülen hybridisierenden Moleküle umfassen auch Fragmente, Derivate und allelische Varianten der oben beschriebenen DNA-Moleküle, die eines der oben beschriebenen Proteine codieren. Unter Fragmenten werden dabei Teile der DNA-Moleküle verstanden, die lang genug sind, um eines der beschriebenen Proteine zu codieren. Der Ausdruck Derivat bedeutet in diesem Zusammenhang, daß die DNA-Sequenzen dieser Moleküle sich von den Sequenzen der oben beschriebenen DNA-Moleküle an einer oder mehreren Positionen unterscheiden und einen hohen Grad an Homologie zu diesen DNA-Sequenzen aufweisen. Homologie bedeutet dabei eine Sequenzidentität von mindestens 40 %, insbesondere eine Identität von mindestens 60 %, vorzugsweise über 80 % und besonders bevorzugt über 90 %. Die Abweichungen zu den oben beschriebenen DNA-Molekülen können dabei durch Deletion, Substitution, Insertion oder Rekombination entstanden sein. Homologie bedeutet ferner, daß funktionelle und/oder strukturelle Äquivalenz zwischen den betreffenden DNA-Molekülen oder den durch sie codierten Proteinen, besteht. Bei den DNA-Molekülen, die homolog zu den oben beschriebenen DNA-Molekülen sind und Derivate dieser DNA-Moleküle darstellen, handelt es sich in der Regel um Variationen dieser DNA-Moleküle, die Modifikationen darstellen, die dieselbe biologische Funktion ausüben. Es kann sich dabei sowohl um natürli-

cherweise auftretende Variationen handeln, beispielsweise um Sequenzen aus anderen Organismen, oder um Mutationen, wobei diese Mutationen auf natürliche Weise aufgetreten sein können oder durch gezielte Mutagenese eingeführt wurden. Ferner kann es sich bei den Variationen um synthetisch hergestellte Sequenzen handeln. Bei den allelischen Varianten kann es sich sowohl um natürlich auftretende Varianten handeln, als auch um synthetisch hergestellte oder durch rekombinante DNA-Techniken erzeugte Varianten.

Die von den verschiedenen Varianten der erfindungsgemäßen DNA-Moleküle codierten Proteine weisen bestimmte gemeinsame Charakteristika auf. Dazu können z.B. Enzymaktivität, Molekulargewicht, immunologische Reaktivität, Konformation etc. gehören, sowie physikalische Eigenschaften wie z.B. das Laufverhalten in Gelelektrophoresen, chromatographisches Verhalten, Sedimentationskoeffizienten, Löslichkeit, spektroskopische Eigenschaften, Stabilität; pH-Optimum, Temperatur-Optimum etc.

Wichtige Charakteristika einer Stärkesynthase sind: i) ihre Lokalisation im Stroma der Plastiden pflanzlicher Zellen; ii) ihre Fähigkeit zur Synthese linearer  $\alpha$ -1,4-verknüpfter Polyglucane unter Verwendung von ADP-Glucose als Substrat. Diese Aktivität kann wie in Denyer und Smith (Planta 186 (1992), 606-617) und in den Beispielen beschrieben bestimmt werden.

Die erfindungsgemäßen DNA-Moleküle können prinzipiell aus jedem Organismus stammen, der die beschriebenen Proteine exprimiert, vorzugsweise aus Pflanzen, insbesondere aus stärke-synthetisierenden bzw. stärke-speichernden Pflanzen. Diese können sowohl monokotyle oder auch dikotyle Pflanzen sein. Besonders bevorzugt sind dabei z.B. Getreidearten (wie Gerste, Roggen, Hafer, Weizen etc.), Mais, Reis, Erbse, Maniok, Kartoffel usw.

Ferner betrifft die Erfindung Vektoren, insbesondere Plasmide, Cosmide, Viren, Bacteriophagen und andere in der Gentechnik gängige Vektoren, die die oben beschriebenen erfindungsgemäßen DNA-Moleküle enthalten.

In einer bevorzugten Ausführungsform sind die in den Vektoren enthaltenen DNA-Moleküle verknüpft mit DNA-Elementen, die die Transkription und Synthese einer translatierbaren RNA in prokaryontischen oder eukaryontischen Zellen gewährleisten.

Die Expression der erfindungsgemäßen DNA-Moleküle in prokaryontischen Zellen, beispielsweise in *Escherichia coli*, ist insofern interessant, als daß auf diese Weise eine genauere Charakterisierung der enzymatischen Aktivitäten dieser Enzyme, für die diese Moleküle codieren, ermöglicht wird. Es ist insbesondere möglich, das Produkt, das von den entsprechenden Enzymen in Abwesenheit anderer, in der pflanzlichen Zelle an der Stärkesynthese beteiligter Enzyme synthetisiert wird, zu charakterisieren. Dies läßt Rückschlüsse zu auf die Funktion, die das entsprechende Protein bei der Stärkesynthese in der Pflanzenzelle ausübt.

Darüber hinaus ist es möglich, mittels gängiger molekularbiologischer Techniken (siehe z.B. Sambrook et al., 1989, Molecular Cloning, A Laboratory Manual, 2. Aufl. Cold Spring Harbor Laboratory Press, Cold Spring Harbor, NY) verschiedenartige Mutationen in die erfindungsgemäßen DNA-Moleküle einzuführen, wodurch es zur Synthese von Proteinen mit eventuell veränderten biologischen Eigenschaften kommt. Hierbei ist zum einen die Erzeugung von Deletionsmutanten möglich, bei denen durch fortschreitende Deletionen vom 5'- oder vom 3'-Ende der codierenden DNA-Sequenz DNA-Moleküle erzeugt werden, die zur Synthese entsprechend verkürzter Proteine führen. Durch derartige Deletionen am 5'-Ende der DNA-Sequenz ist es beispielsweise möglich, Aminosäuresequenzen zu identifizieren, die für die Translokation des Enzyms in die Plastiden verantwortlich sind (Transitpeptide). Dies erlaubt



es, gezielt Enzyme herzustellen, die durch Entfernen der entsprechenden Sequenzen nicht mehr in den Plastiden, sondern im Cytosol lokalisiert sind, oder aufgrund der Addition von anderen Signalsequenzen in anderen Kompartimenten lokalisiert sind.

Andererseits ist auch die Einführung von Punktmutationen denkbar an Positionen, bei denen eine Veränderung der Aminosäuresequenz einen Einfluß beispielweise auf die Enzymaktivität oder die Regulierung des Enzyms hat. Auf diese Weise können z.B. Mutanten hergestellt werden, die einen veränderten  $K_m$ -Wert besitzen oder nicht mehr den normalerweise in der Zelle vorliegenden Regulationsmechanismen über allosterische Regulation oder kovalente Modifizierung unterliegen. Des weiteren können Mutanten hergestellt werden, die eine veränderte Substrat- oder Produktspezifität aufweisen, wie z.B. Mutanten, die als Substrat ADP-Glucose-6-Phosphat anstatt ADP-Glucose verwenden. Weiterhin können Mutanten hergestellt werden, die ein verändertes Aktivitäts-Temperatur-Profil aufweisen.

Für die gentechnische Manipulation in prokaryontischen Zellen können die erfindungsgemäßen DNA-Moleküle oder Teile dieser Moleküle in Plasmide eingebracht werden, die eine Mutagenese oder eine Sequenzveränderung durch Rekombination von DNA-Sequenzen erlauben. Mit Hilfe von Standardverfahren (vgl. Sambrook et al., 1989, Molecular Cloning: A laboratory manual, 2. Aufl., Cold Spring Harbor Laboratory Press, NY, USA) können Basenaustausche vorgenommen oder natürliche oder synthetische Sequenzen hinzugefügt werden. Für die Verbindung der DNA-Fragmente untereinander können an die Fragmente Adaptoren oder linker angesetzt werden. Ferner können Manipulationen, die passende Restriktionsschnittstellen zur Verfügung stellen oder die überflüssige DNA oder Restriktionsschnittstellen entfernen, eingesetzt werden. Wo Insertionen, Deletionen oder Substitutionen in Frage kommen, können in vitro-Mutagenese, "primer repair", Restriktion oder Ligation verwendet werden. Als Analysemethoden werden im allgemeinen



eine Sequenzanalyse, eine Restriktionsanalyse und weitere biochemisch-molekularbiologische Methoden durchgeführt.

In einer weiteren Ausführungsform betrifft die Erfindung Wirtszellen, insbesondere prokaryontische oder eukaryontische Zellen, die ein oben beschriebenes erfindungsgemäßes DNA-Molekül oder einen erfindungsgemäßen Vektor enthalten. Dabei handelt es sich vorzugsweise um bakterielle Zellen oder pflanzliche Zellen.

Gegenstand der Erfindung sind ferner die Proteine, die durch die erfindungsgemäßen DNA-Moleküle codiert werden, sowie Verfahren zu deren Herstellung, wobei eine erfindungsgemäße Wirtszelle unter Bedingungen kultiviert wird, die die Synthese des Proteins erlauben, und das Protein aus den kultivierten Zellen und/oder dem Kulturmedium isoliert wird.

Es wurde nun gefunden, daß es durch die Bereitstellung der erfindungsgemäßen DNA-Moleküle möglich ist, mit Hilfe gentechnischer Methoden in den Stärkemetabolismus von Pflanzen einzugreifen, wie es bisher nicht möglich war, und ihn dahingehend zu verändern, daß es zur Synthese einer Stärke kommt, die in ihren physikalisch-chemischen Eigenschaften, insbesondere dem Amylose/Amylopektin-Verhältnis, dem Verzweigungsgrad, der durchschnittlichen Kettenlänge, dem Phosphatgehalt, der Verkleisterung, der Stärkekorngröße und/oder der Stärkekornform im Vergleich zu in Wildtyp-Pflanzen synthetisierter Stärke verändert ist. Lösliche Stärkesynthasen spielen beispielsweise eine zentrale Rolle bei der Regulation der Syntheserate der Stärke. Daher ist durch eine Erhöhung der Aktivität dieser Enzyme oder durch die Bereitstellung von Mutanten, die nicht mehr den zelleigenen Regulationsmechanismen unterliegen und/oder unterschiedliche Temperaturabhängigkeiten in bezug auf ihre Aktivität besitzen, eine Ertragssteigerung in entsprechend gentechnisch veränderten Pflanzen möglich. Die wirtschaftliche Bedeutung der Möglichkeit des Eingriffs in die Stärkesynthese allein

bei Kartoffelpflanzen ist offensichtlich: Die Kartoffel ist beispielsweise in Europa neben Mais und Weizen eine der wichtigsten Pflanzen zur Stärkegewinnung. Ca. 20 % der in Europa jährlich produzierten Stärke wird aus Kartoffeln gewonnen. Ferner weist Kartoffelstärke im Vergleich zu Stärke aus Mais und Weizen einige vorteilhafte Eigenschaften auf, beispielsweise einen niedrigen Protein- und Lipidgehalt sowie verhältnismäßig große Stärkekörner, Phosphatgehalt, weshalb sie, falls dies möglich ist, vorzugsweise verwendet wird.

Möglich ist somit die Expression der erfindungsgemäßen DNA-Moleküle in pflanzlichen Zellen, um die Aktivität einer oder mehrerer Stärkesynthasen zu erhöhen. Ferner ist es möglich, die erfindungsgemäßen DNA-Moleküle nach dem Fachmann bekannten Methoden zu modifizieren, um Stärkesynthasen zu erhalten, die nicht mehr den zelleigenen Regulationsmechanismen unterliegen, bzw. veränderte Temperaturabhängigkeiten oder Substrat- bzw. Produktspezifitäten aufweisen.

Es besteht grundsätzlich die Möglichkeit, daß das synthetisierte Protein in jedem beliebigen Kompartiment der pflanzlichen Zelle lokalisiert sein kann. Um die Lokalisation in einem bestimmten Kompartiment zu erreichen, muß die Lokalisation in Plastiden gewährleistende Sequenz deletiert werden und die verbleibende codierende Region gegebenenfalls mit DNA-Sequenzen verknüpft werden, die die Lokalisierung in dem jeweiligen Kompartiment gewährleisten. Derartige Sequenzen sind bekannt (Siehe beispielsweise Braun et al., 1992, EMBO J. 11:3219-3227; Wolter et al., 1988, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 85:846-850; Sonnewald et al., 1991, Plant J. 1:95-106).

Die vorliegende Erfindung betrifft somit auch transgene Pflanzenzellen, die ein erfindungsgemäßes DNA-Molekül enthalten, wobei dieses mit regulatorischen DNA-Elementen verknüpft ist, die die Transkription in pflanzlichen Zellen ge-

währleisten, insbesondere mit einem Promotor, der in bezug auf das DNA-Molekül heterolog ist.

Die transgenen Pflanzenzellen können nach dem Fachmann bekannten Techniken zu ganzen Pflanzen regeneriert werden. Die durch Regeneration der erfindungsgemäßen transgenen Pflanzenzellen erhältlichen Pflanzen sind ebenfalls Gegenstand der vorliegenden Erfindung. Ferner sind Gegenstand der Erfindung Pflanzen, die die obenbeschriebenen transgenen Pflanzenzellen enthalten. Bei den transgenen Pflanzen kann es sich prinzipiell um Pflanzen jeder beliebigen Pflanzenspezies handeln, d.h. sowohl monokotyle als auch dikotyle Pflanzen. Bevorzugt handelt es sich um Nutzpflanzen, wie z.B. Getreidearten (Roggen, Gerste Hafer, Weizen etc.), Reis, Mais, Erbse, Maniok oder Kartoffel.

Die Erfindung betrifft ebenfalls Vermehrungsmaterial der erfindungsgemäßen Pflanzen, beispielsweise Früchte, Samen, Knollen, Stecklinge etc.

Die erfindungsgemäßen transgenen Pflanzenzellen und Pflanzen synthetisieren aufgrund der Expression bzw. zusätzlichen Expression eines erfindungsgemäßen DNA-Moleküls eine Stärke, die im Vergleich zu Stärke aus Wildtyp-Pflanzen, d.h. nicht-transformierten Pflanzen, modifiziert ist, insbesondere im Hinblick auf die Viskosität wäßriger Lösungen dieser Stärke und/oder den Phosphatgehalt.

Gegenstand der vorliegenden Erfindung ist somit auch die aus den erfindungsgemäßen transgenen Pflanzenzellen und Pflanzen erhältliche Stärke.

Ein weiterer Gegenstand der Erfindung sind transgene Pflanzenzellen, in denen die Aktivität eines erfindungsgemäßen Proteins verringert ist im Vergleich zu nicht-transformierten Pflanzen. Es wurde gefunden, daß es in Pflanzenzellen mit einer verringerten Aktivität eines erfindungsgemäßen Proteins zur Synthese einer Stärke mit veränderten chemischen und/oder physikalischen Eigenschaften kommt verglichen mit Stärke aus Wildtyp-Pflanzenzellen.

Die Herstellung von Pflanzenzellen mit einer verringerten Aktivität eines erfindungsgemäßen Proteins kann beispielsweise unter Verwendung der erfindungsgemäßen DNA-Moleküle erreicht werden. Möglich sind hierbei die Expression einer entsprechenden antisense-RNA, einer sense-RNA zur Erzielung eines Cosuppressionseffektes oder die Expression eines entsprechend konstruierten Ribozyms, das spezifisch Transkripte spaltet, die eines der erfindungsgemäßen Proteine codieren. Vorzugsweise wird zur Reduzierung der Aktivität eines erfindungsgemäßen Proteins in pflanzlichen Zellen eine antisense-RNA exprimiert.

Hierzu kann zum einen ein DNA-Molekül verwendet werden, das die gesamte für ein erfindungsgemäßes Protein codierende Sequenz einschließlich eventuell vorhandener flankierender Sequenzen umfaßt, als auch DNA-Moleküle, die nur Teile der codierenden Sequenz umfassen, wobei diese Teile lang genug sein müssen, um in den Zellen einen antisense-Effekt zu bewirken. Es können im allgemeinen Sequenzen bis zu einer Mindestlänge von 15 bp, vorzugsweise einer Länge von 100-500 bp, für eine effiziente antisense-Inhibition insbesondere Sequenzen mit einer Länge über 500 bp verwendet werden. In der Regel werden DNA-Moleküle verwendet, die kürzer als 5000 bp, vorzugsweise Sequenzen, die kürzer als 2500 bp sind. Bevorzugt werden DNA-Moleküle verwendet, die homolog in bezug auf die zu transformierende Pflanzenspezies sind.

Möglich ist auch die Verwendung von DNA-Sequenzen, die einen hohen Grad an Homologie zu den Sequenzen der erfindungsgemäßen DNA-Moleküle aufweisen, aber nicht vollkommen identisch sind. Die minimale Homologie sollte größer als ca. 65 % sein. Die Verwendung von Sequenzen mit Homologien zwischen 95 und 100 % ist zu bevorzugen.

Die erfindungsgemäßen transgenen Pflanzenzellen können nach dem Fachmann bekannten Techniken zu ganzen Pflanzen regeneriert werden. Gegenstand der Erfindung sind somit auch Pflanzen, die die erfindungsgemäßen transgenen Pflanzenzellen enthalten. Bei diesen Pflanzen kann es sich prinzipiell

um Pflanzen jeder beliebigen Pflanzenspezies handeln, d.h. sowohl monokotyle als auch dikotyle Pflanzen. Vorzugsweise handelt es sich um Nutzpflanzen, insbesondere stärke-speichernde Pflanzen, wie z.B. Getreidearten (Roggen, Gerste, Hafer, Weizen, etc.), Reis, Mais, Erbse, Maniok oder Kartoffel. Die Erfindung betrifft ebenfalls Vermehrungsmaterial der erfindungsgemäßen Pflanzen, wie z.B. Früchte, Samen, Knollen, Stecklinge etc.

Die erfindungsgemäßen transgenen Pflanzenzellen und Pflanzen synthetisieren aufgrund der Verringerung der Aktivität eines der erfindungsgemäßen Proteine eine Stärke, die im Vergleich zu Stärke aus nicht-transformierten Pflanzenzellen bzw. Pflanzen veränderte chemische und/oder physikalische Eigenschaften aufweisen. Diese Stärke zeigt beispielsweise eine veränderte Viskosität ihrer wäßrigen Lösungen und/oder einen veränderten Phosphatgehalt.

Gegenstand der Erfindung ist somit auch die aus den vorgehend beschriebenen transgenen Pflanzenzellen und Pflanzen erhältliche Stärke.

Die erfindungsgemäßen Stärken können nach dem Fachmann bekannten Verfahren modifiziert werden und eignen sich in unmodifizierter oder modifizierter Form für verschiedene Verwendungen im Nahrungsmittel- oder Nicht-Nahrungsmittelbereich.

Die Einsatzmöglichkeit der Stärke läßt sich grundsätzlich in zwei große Bereiche unterteilen. Der eine Bereich umfaßt die Hydrolyseprodukte der Stärke, hauptsächlich Glucose und Glucanbausteine, die über enzymatische oder chemische Verfahren erhalten werden. Sie dienen als Ausgangsstoff für weitere chemische Modifikationen und Prozesse, wie Fermentation. Von Bedeutung kann hier die Einfachheit und kostengünstige Ausführung eines Hydrolyseverfahrens sein, wie es gegenwärtig im wesentlichen enzymatisch unter Verwendung von



Amyloglucosidase verläuft. Vorstellbar wäre eine Kosteneinsparung durch einen geringeren Einsatz von Enzymen. Eine Strukturveränderung der Stärke, z.B. Oberflächenvergrößerung des Korns, leichtere Verdaulichkeit durch geringeren Verzweigungsgrad oder eine sterische Struktur, die die Zugänglichkeit für die eingesetzten Enzyme begrenzt, könnte dies bewirken.

Der andere Bereich, in dem die Stärke wegen ihrer polymeren Struktur als sogenannte native Stärke verwendet wird, gliedert sich in zwei weitere Einsatzgebiete:

### **1. Nahrungsmittelindustrie**

Stärke ist ein klassischer Zusatzstoff für viele Nahrungsmittel, bei denen sie im wesentlichen die Funktion des Bindens von wäßrigen Zusatzstoffen übernimmt bzw. eine Erhöhung der Viskosität oder aber eine erhöhte Gelbildung hervorruft. Wichtige Eigenschaftsmerkmale sind das Fließ- und Sorptionsverhalten, die Quell- und Verkleisterungstemperatur, die Viskosität und Dickungsleistung, die Löslichkeit der Stärke, die Transparenz und Kleisterstruktur, die Hitze-, Scher- und Säurestabilität, die Neigung zur Retrogradation, die Fähigkeit zur Filmbildung, die Gefrier/Taustabilität, die Verdaulichkeit sowie die Fähigkeit zur Komplexbildung mit z.B. anorganischen oder organischen Ionen.

### **2. Nicht-Nahrungsmittelindustrie**

In diesem großen Bereich wird Stärke als Hilfsstoff für unterschiedliche Herstellungsprozesse bzw. als Zusatzstoff in technischen Produkten eingesetzt. Bei der Verwendung von Stärke als Hilfsstoff ist hier insbesondere die Papier- und Pappeindustrie zu nennen. Stärke dient dabei in erster Linie zur Retardation (Zurückhaltung von Feststoffen), der Abbin- dung von Füllstoff- und Feinstoffteilchen, als Festigungs- stoff und zur Entwässerung. Darüber hinaus werden die gün- stigen Eigenschaften der Stärke in bezug auf die Steifig- keit, die Härte, den Klang, den Griff, den Glanz, die



Glätte, die Spaltfestigkeit sowie die Oberflächen ausgenutzt.

## 2.1 Papier- und Pappeindustrie

Innerhalb des Papierherstellungsprozesses sind vier Anwendungsbereiche, nämlich Oberfläche, Strich, Masse und Sprühen, zu unterscheiden.

Die Anforderungen an die Stärke in bezug auf die Oberflächenbehandlung sind im wesentlichen ein hoher Weißegrad, eine angepaßte Viskosität, eine hohe Viskositätsstabilität, eine gute Filmbildung sowie eine geringe Staubbildung. Bei der Verwendung im Strich spielt der Feststoffgehalt, eine angepaßte Viskosität, ein hohes Bindevormögen sowie eine hohe Pigmentaffinität eine wichtige Rolle. Als Zusatz zur Masse ist eine rasche, gleichmäßige, verlustfreie Verteilung, eine hohe mechanische Stabilität und eine vollständige Zurückhaltung im Papierfluß von Bedeutung. Beim Einsatz der Stärke im Sprühbereich sind ebenfalls ein angepaßter Feststoffgehalt, hohe Viskosität sowie ein hohes Bindevormögen von Bedeutung.

## 2.2 Klebstoffindustrie

Ein großer Einsatzbereich der Stärken besteht in der Klebstoffindustrie, wo man die Einsatzmöglichkeiten in vier Teilbereiche gliedert: die Verwendung als reinem Stärkeleim, die Verwendung bei mit speziellen Chemikalien aufbereiteten Stärkeleimen, die Verwendung von Stärke als Zusatz zu synthetischen Harzen und Polymerdispersionen sowie die Verwendung von Stärken als Streckmittel für synthetische Klebstoffe. 90 % der Klebstoffe auf Stärkebasis werden in den Bereichen Wellpappenherstellung, Herstellung von Papiersäcken, Beuteln und Tüten, Herstellung von Verbundmaterialien für Papier und Aluminium, Herstellung von Kartonagen und Wiederbefeuchtungsleim für Briefumschläge, Briefmarken usw. eingesetzt.

### 2.3 Textil- und Textilpflegemittelindustrie

Ein großes Einsatzfeld für Stärken als Hilfsmittel und Zusatzstoff ist der Bereich Herstellung von Textilien und Textilpflegemitteln. Innerhalb der Textilindustrie sind die folgenden vier Einsatzbereiche zu unterscheiden: Der Einsatz der Stärke als Schlichtmittel, d.h. als Hilfstoff zur Glättung und Stärkung des Klettverhaltens zum Schutz gegen die beim Weben angreifenden Zugkräfte sowie zur Erhöhung der Abriebfestigkeit beim Weben, Stärke als Mittel zur Textilaufrüstung vor allem nach qualitätsverschlechternden Vorbehandlungen, wie Bleichen, Färben usw., Stärke als Verdickungsmittel bei der Herstellung von Farbpasten zur Verhinderung von Farbstoffdiffusionen sowie Stärke als Zusatz zu Ketungsmitteln für Nähgarne.

### 2.4 Baustoffindustrie

Der vierte Einsatzbereich ist die Verwendung der Stärken als Zusatz bei Baustoffen. Ein Beispiel ist die Herstellung von Gipskartonplatten, bei der die im Gipsbrei vermischte Stärke mit dem Wasser verkleistert, an die Oberfläche der Gipsplatte diffundiert und dort den Karton an die Platte bindet. Weitere Einsatzbereiche sind die Beimischung zu Putz- und Mineralfasern. Bei Transportbeton werden Stärkeprodukte zur Verzögerung der Abbindung eingesetzt.

### 2.5 Bodenstabilisation

Ein weiterer Markt für Stärke bietet sich bei der Herstellung von Mitteln zur Bodenstabilisation an, die bei künstlichen Erdbewegungen zum temporären Schutz der Bodenpartikel gegenüber Wasser eingesetzt werden. Kombinationsprodukte aus Stärke und Polymeremulsionen sind nach heutiger Kenntnis in ihrer Erosions- und verkrustungsmindernden Wirkung den bisher eingesetzten Produkten gleichzusetzen, liegen preislich aber deutlich unter diesen.

## 2.6 Einsatz bei Pflanzenschutz- und Düngemitteln

Ein Einsatzbereich liegt bei der Verwendung der Stärke in Pflanzenschutzmitteln zur Veränderung der spezifischen Eigenschaften der Präparate. So werden Stärken zur Verbesserung der Benetzung von Pflanzenschutz- und Düngemitteln, zur dosierten Freigabe der Wirkstoffe, zur Umwandlung flüssiger, flüchtiger und/oder übelriechender Wirkstoffe in mikrokristalline, stabile, formbare Substanzen, zur Mischung inkompatibler Verbindungen und zur Verlängerung der Wirkdauer durch Verminderung der Zersetzung eingesetzt.

## 2.7 Pharmaka, Medizin und Kosmetikindustrie

Ein weiteres Einsatzgebiet besteht im Bereich der Pharmaka, Medizin und Kosmetikindustrie. In der pharmazeutischen Industrie werden Stärken als Bindemittel für Tabletten oder zur Bindemittelverdünnung in Kapseln eingesetzt. Weiterhin dienen Stärken als Tablettensprengmittel, da sie nach dem Schlucken Flüssigkeit absorbieren und nach kurzer Zeit so weit quellen, daß der Wirkstoff freigesetzt wird. Medizinische Gleit- und Wundpuder basieren aus qualitativen Gründen auf Stärke. Im Bereich der Kosmetik werden Stärken beispielsweise als Träger von Puderzusatzstoffen, wie Düften und Salicylsäure eingesetzt. Ein relativ großer Anwendungsbereich für Stärke liegt bei Zahnpasta.

## 2.8 Stärkezusatz zu Kohle und Brikett

Einen Einsatzbereich bietet die Stärke als Zusatzstoff zu Kohle und Brikett. Kohle kann mit einem Stärkezusatz quantitativ hochwertig agglomeriert bzw. brikettiert werden, wodurch ein frühzeitiges Zerfallen der Briketts verhindert wird. Der Stärkezusatz liegt bei Grillkohle zwischen 4 und 6 %, bei kalorierter Kohle zwischen 0,1 und 0,5 %. Des Weiteren gewinnen Stärken als Bindemittel an Bedeutung, da durch ihren Zusatz zu Kohle und Brikett der Ausstoß schädlicher Stoffe deutlich vermindert werden kann.

### 2.9 Erz- und Kohleschlammaufbereitung

Die Stärke kann ferner bei der Erz- und Kohleschlammaufbereitung als Flockungsmittel eingesetzt werden.

### 2.10 Gießereihilfsstoff

Ein weiterer Einsatzbereich besteht als Zusatz zu Gießereihilfsstoffen. Bei verschiedenen Gußverfahren werden Kerne benötigt, die aus Bindemittel-versetzten Sänden hergestellt werden. Als Bindemittel wird heute überwiegend Bentonit eingesetzt, das mit modifizierten Stärken, meist Quellstärken, versetzt ist.

Zweck des Stärkezusatzes ist die Erhöhung der Fließfestigkeit sowie die Verbesserung der Bindefestigkeit. Darüber hinaus können die Quellstärken weitere produktionstechnische Anforderungen, wie im kalten Wasser dispergierbar, rehydatisierbar, gut in Sand mischbar und hohes Wasserbindungsvermögen, aufweisen.

### 2.11 Einsatz in der Kautschukindustrie

In der Kautschukindustrie kann die Stärke zur Verbesserung der technischen und optischen Qualität eingesetzt werden. Gründe sind dabei die Verbesserung des Oberflächenglanzes, die Verbesserung des Griffs und des Aussehens, dafür wird Stärke vor der Kaltvulkanisation auf die klebrigen gummierten Flächen von Kautschukstoffen gestreut, sowie die Verbesserung der Bedruckbarkeit des Kautschuks.

### 2.12 Herstellung von Lederersatzstoffen

Eine weitere Absatzmöglichkeit der modifizierten Stärken besteht bei der Herstellung von Lederersatzstoffen.

### 2.13 Stärke in synthetischen Polymeren

Auf dem Kunststoffsektor zeichnen sich folgende Einsatzgebiete ab: die Einbindung von Stärkefolgeprodukten in den Verarbeitungsprozess (Stärke ist nur Füllstoff, es besteht keine direkte Bindung zwischen synthetischem Polymer und Stärke) oder alternativ die Einbindung von Stärkefolgepro-

dukten in die Herstellung von Polymeren (Stärke und Polymer gehen eine feste Bindung ein).

Die Verwendung der Stärken als reinem Füllstoff ist verglichen mit den anderen Stoffen wie Talkum nicht wettbewerbsfähig. Anders sieht es aus, wenn die spezifischen Stärkeeigenschaften zum Tragen kommen und hierdurch das Eigenschaftsprofil der Endprodukte deutlich verändert wird. Ein Beispiel hierfür ist die Anwendung von Stärkeprodukten bei der Verarbeitung von Thermoplasten, wie Polyäthylen. Hierbei werden die Stärke und das synthetische Polymer durch Koexpression im Verhältnis von 1 : 1 zu einem 'master batch' kombiniert, aus dem mit granuliertem Polyäthylen unter Anwendung herkömmlicher Verfahrenstechniken diverse Produkte hergestellt werden. Durch die Einbindung von Stärke in Polyäthylenfolien kann eine erhöhte Stoffdurchlässigkeit bei Hohlkörpern, eine verbesserte Wasserdampfdurchlässigkeit, ein verbessertes Antistatikverhalten, ein verbessertes Antiblockverhalten sowie eine verbesserte Bedruckbarkeit mit wässrigen Farben erreicht werden. Gegenwärtige Nachteile betreffen die ungenügende Transparenz, die verringerte Zugfestigkeit sowie eine verringerte Dehnbarkeit.

Eine andere Möglichkeit ist die Anwendung der Stärke in Polyurethanschäumen. Mit der Adaption der Stärkederivate sowie durch die verfahrenstechnische Optimierung ist es möglich, die Reaktion zwischen synthetischen Polymeren und den Hydroxygruppen der Stärken gezielt zu steuern. Das Ergebnis sind Polyurethanfolien, die durch die Anwendung von Stärke folgende Eigenschaftsprofile erhalten: eine Verringerung des Wärmeausdehnungskoeffizienten, Verringerung des Schrumpfverhaltens, Verbesserung des Druck/Spannungsverhaltens, Zunahme der Wasserdampfdurchlässigkeit ohne Veränderung der Wasseraufnahme, Verringerung der Entflammbarkeit und der Aufrißdichte, kein Abtropfen brennbarer Teile, Halogenfreiheit und verminderte Alterung. Nachteile, die gegenwärtig noch vorhanden sind, sind verringerte Druckfestigkeit sowie eine verringerte Schlagfestigkeit.



Die Produktentwicklung beschränkt sich inzwischen nicht mehr nur auf Folien. Auch feste Kunststoffprodukte, wie Töpfe, Platten und Schalen, sind mit einem Stärkegehalt von über 50 % herzustellen. Des weiteren sind Stärke/ Polymermischungen günstig zu beurteilen, da sie eine sehr viel höhere biologische Abbaubarkeit aufweisen.

Außerordentliche Bedeutung haben weiterhin auf Grund ihres extremen Wasserbindungsvermögen Stärkepfropfpolymerisate gewonnen. Dies sind Produkte mit einem Rückgrat aus Stärke und einer nach dem Prinzip des Radikalkettenmechanismus aufgepfropften Seitengitters eines synthetischen Monomers. Die heute verfügbaren Stärkepfropfpolymerisate zeichnen sich durch ein besseres Binde- und Rückhaltevermögen von bis zu 1000 g Wasser pro g Stärke bei hoher Viskosität aus. Die Anwendungsbereiche für diese Superabsorber haben sich in den letzten Jahren stark ausgeweitet und liegen im Hygienebereich mit Produkten Windeln und Unterlagen sowie im landwirtschaftlichen Sektor, z.B. bei Saatgutpillierungen.

Entscheidend für den Einsatz der neuen, gentechnisch veränderten Stärken sind zum einen die Struktur, Wassergehalt, Proteingehalt, Lipidgehalt, Fasergehalt, Asche/Phosphatgehalt, Amylose/Amylopektinverhältnis, Molmassenverteilung, Verzweigungsgrad, Korngröße und -form sowie Kristallisation, zum anderen auch die Eigenschaften, die in folgende Merkmale münden: Fließ- und Sorptionsverhalten, Verkleisterungstemperatur, Viskosität, Dickungsleistung, Löslichkeit, Kleisterstruktur, Transparenz, Hitze-, Scher- und Säurestabilität, Retrogradationsneigung, Gelbildung, Gefrier/Taustabilität, Komplexbildung, Jodbindung, Filmbildung, Klebekraft, Enzymstabilität, Verdaulichkeit und Reaktivität.

Die Erzeugung modifizierter Stärken mittels gentechnischer Eingriffe in einer transgenen Pflanze kann zum einen die Eigenschaften der aus der Pflanze gewonnenen Stärke dahingehend verändern, daß weitere Modifikationen mittels chemischer oder physikalischer Verfahren nicht mehr notwendig erscheinen. Zum anderen können die durch gentechnische Ver-



fahren veränderte Stärken weiteren chemischen Modifikationen unterworfen werden, was zu weiteren Verbesserungen der Qualität für bestimmte der oben beschriebenen Einsatzgebiete führt. Diese chemischen Modifikationen sind grundsätzlich bekannt. Insbesondere handelt es sich dabei um Modifikationen durch

- Hitzebehandlung,
- Säurebehandlung,
- Oxidation und
- Veresterungen,

welche zur Entstehung von Phosphat-, Nitrat-, Sulfat-, Xanthat-, Acetat- und Citratstärken führen. Weitere organische Säuren können ebenfalls zur Veresterung eingesetzt werden:

- Erzeugung von Stärkeethern  
Stärke-Alkylether, O-Allylether, Hydroxylalkylether, O-Carboxylmethylether, N-haltige Stärkeether, P-haltige Stärkeether, S-haltige Stärkeether
- Erzeugung von vernetzten Stärken
- Erzeugung von Stärke-Pfropf-Polymerisaten

Zur Expression der erfindungsgemäßen DNA-Moleküle in sense- oder antisense-Orientierung in pflanzlichen Zellen werden diese mit regulatorischen DNA-Elementen verknüpft, die die Transkription in pflanzlichen Zellen gewährleisten. Hierzu zählen insbesondere Promotoren.

Der Promotor kann dabei so gewählt sein, daß die Expression konstitutiv erfolgt oder nur in einem bestimmten Gewebe, zu einem bestimmten Zeitpunkt der Pflanzenentwicklung oder zu einem durch äußere Einflüsse determinierten Zeitpunkt. In Bezug auf die Pflanze kann der Promotor homolog oder hetero-

log sein. Sinnvolle Promotoren sind z.B. der Promotor der 35S RNA des Cauliflower Mosaic Virus für eine konstitutive Expression, der Patatingen-Promotor B33 (Rocha-Sosa et al., EMBO J. 8 (1989), 23-29) für eine knollenspezifische Expression in Kartoffeln oder ein Promotor, der eine Expression lediglich in photosynthetisch aktiven Geweben sicherstellt, z.B. der ST-LS1-Promotor (Stockhaus et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 84 (1987), 7943-7947; Stockhaus et al., EMBO J. 8 (1989), 2445-2451) oder für eine endosperm-spezifische Expression der HMG-Promotor aus Weizen oder Promotoren von Zein-Genen aus Mais.

Ferner kann eine Terminationsequenz vorhanden sein, die der korrekten Beendigung der Transkription dient sowie der Addition eines Poly-A-Schwanzes an das Transkript, dem eine Funktion bei der Stabilisierung der Transkripte beigemessen wird. Derartige Elemente sind in der Literatur beschrieben (vgl. Gielen et al., EMBO J. 8 (1989), 23-29) und sind beliebig austauschbar.

Prinzipiell ist es erfindungsgemäß möglich, Pflanzen herzustellen, bei denen nur die Aktivität einer Isoform der SSS bzw. der GBSS II verändert ist, als auch Pflanzen, bei denen gleichzeitig die Aktivitäten mehrerer Stärkesynthaseformen verändert sind. Dabei sind alle Kombinationen und Permutationen denkbar.

Durch die Veränderung der Aktivitäten einer oder mehrerer Isoformen der Stärkesynthasen in Pflanzen kommt es zur Synthese einer in ihrer Struktur veränderten Stärke.

Durch die Steigerung der Aktivität einer oder mehrerer Isoformen der Stärkesynthasen in den Zellen der stärkepeichernden Gewebe transformierter Pflanzen wie z.B. in der Knolle bei der Kartoffel oder in dem Endosperm von Mais oder Weizen kann es darüber hinaus zu einer Ertragssteigerung kommen.

Da die GBSS I aus Kartoffel codierende DNA-Sequenz bereits bekannt ist (Visser et al., Plant Sci. 64 (1989), 185-192), stehen somit für alle bisher in Kartoffel identifizierten Stärkesynthasen codierende DNA-Sequenzen zur Verfügung. Dies erlaubt nun sowohl die Identifizierung der Funktion der einzelnen Isoformen bei der Stärkebiosynthese, als auch die Herstellung gentechnisch veränderter Pflanzen, bei denen die Aktivitäten eines oder mehrerer dieser Enzyme verändert sind. Dies ermöglicht die Synthese einer Stärke mit veränderter Struktur und somit veränderten physikalisch-chemischen Eigenschaften in derartig manipulierten Pflanzen.

Die erfindungsgemäßen DNA-Moleküle können daher auch dazu verwendet werden, Pflanzen herzustellen, bei denen die Aktivität der benannten Stärkesynthasen erhöht oder verringert ist und gleichzeitig die Aktivitäten anderer, an der Stärkebiosynthese beteiligter Enzyme verändert sind. Es sind dabei alle möglichen Kombinationen denkbar. Beispielsweise können gemäß dem beschriebenen Verfahren DNA-Sequenzen, die SSS-Proteine oder GBSS II codieren, in Pflanzenzellen eingebracht werden, bei denen bereits die Synthese endogener GBSS I-Proteine aufgrund eines antisense-Effektes inhibiert ist (wie beschrieben in Visser et al., Mol. Gen. Genet. 225 (1991), 289-296) oder die Synthese des Verzweigungsenzyms inhibiert ist (wie beschrieben in WO92/14827).

Soll die Inhibierung der Synthese mehrerer Stärke-Synthasen in transformierten Pflanzen erreicht werden, so können DNA-Moleküle zur Transformation verwendet werden, die gleichzeitig mehrere, die entsprechenden Stärkesynthasen codierenden Regionen in antisense-Orientierung unter der Kontrolle eines geeigneten Promotors enthalten. Hierbei kann alternativ jede Sequenz unter der Kontrolle eines eigenen Promotors stehen, oder die Sequenzen können als Fusion von einem gemeinsamen Promotor transkribiert werden. Letztere Alternative wird in der Regel vorzuziehen sein, da in diesem Fall die Synthese der entsprechenden Proteine in etwa gleichem Maße inhibiert werden sollte.

Weiterhin ist die Konstruktion von DNA-Molekülen möglich, bei denen neben DNA-Sequenzen, die Stärke-Synthasen codieren, weitere DNA-Sequenzen, die andere Proteine, die an der Stärkesynthese oder -modifikation beteiligt sind, in antisense-Orientierung an einen geeigneten Promotor gekoppelt sind. Die Sequenzen können hierbei wiederum hintereinandergeschaltet sein und von einem gemeinsamen Promotor transkribiert werden. Für die Länge der einzelnen codierenden Regionen, die in einem derartigen Konstrukt verwendet werden, gilt das, was oben bereits für die Herstellung von antisense-Konstrukten ausgeführt wurde. Eine obere Grenze für die Anzahl der in einem derartigen DNA-Molekül von einem Promotor aus transkribierten antisense-Fragmente gibt es nicht. Das entstehende Transkript sollte aber in der Regel eine Länge von 10 kb, vorzugsweise von 5 kb nicht überschreiten.

Codierende Regionen, die in derartigen DNA-Molekülen in Kombination mit anderen codierenden Regionen in antisense-Orientierung hinter einem geeigneten Promotor lokalisiert sind, können aus DNA-Sequenzen stammen, die für folgende Proteine codieren: Stärkekorngewundene (GBSS I und II) und lösliche Stärkesynthasen (SSS I und II), Verzweigungsenzyme (Kosmann et al., Mol. Gen. Genet. 230 (1991), 39-44), "Debranching"-Enzyme (R-Enzyme), Disproportionierungsenzyme (Takaha et al., J. Biol. Chem. 268 (1993), 1391-1396) und Stärkephosphorylasen. Dies ist nur eine beispielhafte Aufzählung. Auch die Verwendung anderer DNA-Sequenzen im Rahmen einer derartigen Kombination ist denkbar.

Mit Hilfe derartiger Konstrukte ist es möglich, in Pflanzenzellen, die mit diesen transformiert wurden, die Synthese mehrerer Enzyme gleichzeitig zu inhibieren.

Zur Vorbereitung der Einführung fremder Gene in höhere Pflanzen stehen eine große Anzahl von Clonierungsvektoren zur Verfügung, die ein Replikationssignal für *E.coli* und ein Markergen zur Selektion transformierter Bakterienzellen enthalten. Beispiele für derartige Vektoren sind pBR322, pUC-

Serien, M13mp-Serien, pACYC184 usw. Die gewünschte Sequenz kann an einer passenden Restriktionsschnittstelle in den Vektor eingeführt werden. Das erhaltene Plasmid wird für die Transformation von *E.coli*-Zellen verwendet. Transformierte *E.coli*-Zellen werden in einem geeigneten Medium gezüchtet, anschließend geerntet und lysiert. Das Plasmid wird wiedergewonnen. Als Analysemethoden zur Charakterisierung der gewonnenen Plasmid-DNA werden im allgemeinen Restriktionsanalysen, Gelelektrophoresen und weitere biochemisch-molekularbiologische Methoden eingesetzt. Nach jeder Manipulation kann die Plasmid DNA gespalten und gewonnene DNA-Fragmente mit anderen DNA-Sequenzen verknüpft werden. Jede Plasmid-DNA-Sequenz kann in den gleichen oder anderen Plasmiden cloniert werden.

Für die Einführung von DNA in eine pflanzliche Wirtszelle stehen eine Vielzahl von Techniken zur Verfügung. Diese Techniken umfassen die Transformation pflanzlicher Zellen mit T-DNA unter Verwendung von *Agrobacterium tumefaciens* oder *Agrobacterium rhizogenes* als Transformationsmittel, die Fusion von Protoplasten, die Injektion, die Elektroporation von DNA, die Einbringung von DNA mittels der biolistischen Methode sowie weitere Möglichkeiten.

Bei der Injektion und Elektroporation von DNA in Pflanzenzellen werden an sich keine speziellen Anforderungen an die verwendeten Plasmide gestellt. Es können einfache Plasmide wie z.B. pUC-Derivate verwendet werden. Sollen aber aus derartig transformierten Zellen ganze Pflanzen regeneriert werden, ist die Anwesenheit eines selektierbaren Markergens notwendig.

Je nach Einführungsmethode gewünschter Gene in die Pflanzenzelle können weitere DNA-Sequenzen erforderlich sein. Werden z.B. für die Transformation der Pflanzenzelle das Ti- oder Ri-Plasmid verwendet, so muß mindestens die rechte Begrenzung, häufig jedoch die rechte und linke Begrenzung der Ti- und Ri-Plasmid T-DNA als Flankenbereich mit den einzuführenden Genen verbunden werden.



Werden für die Transformation Agrobakterien verwendet, muß die einzuführende DNA in spezielle Plasmide cloniert werden, und zwar entweder in einen intermediären Vektor oder in einen binären Vektor. Die intermediären Vektoren können aufgrund von Sequenzen, die homolog zu Sequenzen in der T-DNA sind, durch homologe Rekombination in das Ti- oder Ri-Plasmid der Agrobakterien integriert werden. Dieses enthält außerdem die für den Transfer der T-DNA notwendige *vir*-Region. Intermediäre Vektoren können nicht in Agrobakterien replizieren. Mittels eines Helferplasmids kann der intermediäre Vektor auf *Agrobacterium tumefaciens* übertragen werden (Konjugation). Binäre Vektoren können sowohl in *E.coli* als auch in Agrobakterien replizieren. Sie enthalten ein Selektionsmarker-Gen und einen *Linker* oder *Polylinker*, welche von der rechten und linken T-DNA Grenzregion eingerahmt werden. Sie können direkt in die Agrobakterien transformiert werden (Holsters et al. Mol. Gen. Genet. 163 (1978), 181-187). Das als Wirtszelle dienende Agrobakterium soll ein Plasmid, das eine *vir*-Region trägt, enthalten. Die *vir*-Region ist für den Transfer der T-DNA in die Pflanzenzelle notwendig. Zusätzliche T-DNA kann vorhanden sein. Das derartig transformierte Agrobakterium wird zur Transformation von Pflanzenzellen verwendet.

Die Verwendung von T-DNA für die Transformation von Pflanzenzellen ist intensiv untersucht und ausreichend in EP 120516; Hoekema, In: The Binary Plant Vector System Offset-drukkerij Kanters B.V., Alblasterdam (1985), Chapter V; Fraley et al., Crit. Rev. Plant. Sci., 4: 1-46 und An et al. EMBO J. 4 (1985), 277-287 beschrieben worden.

Für den Transfer der DNA in die Pflanzenzelle können Pflanzen-Explantate zweckmäßigerweise mit *Agrobacterium tumefaciens* oder *Agrobacterium rhizogenes* kokultiviert werden. Aus dem infizierten Pflanzenmaterial (z.B. Blattstücke, Stengelsegmente, Wurzeln, aber auch Protoplasten oder Suspensions-kultivierte Pflanzenzellen) können dann in einem geeigneten Medium, welches Antibiotika oder Biozide zur Selektion transformierter Zellen enthalten kann, wieder ganze



Pflanzen regeneriert werden. Die so erhaltenen Pflanzen können dann auf Anwesenheit der eingeführten DNA untersucht werden. Andere Möglichkeiten der Einführung fremder DNA unter Verwendung des biolistischen Verfahrens oder durch Protoplastentransformation sind bekannt (vergl. z.B. Willmitzer, L., 1993 Transgenic plants. In: Biotechnology, A Multi-Volume Comprehensive Treatise (H.J. Rehm, G. Reed, A. Pühler, P. Stadler, eds.), Vol. 2, 627-659, VCH Weinheim-New York-Basel-Cambridge).

Ist die eingeführte DNA einmal im Genom der Pflanzenzelle integriert, so ist sie dort in der Regel stabil und bleibt auch in den Nachkommen der ursprünglich transformierten Zelle erhalten. Sie enthält normalerweise einen Selektionsmarker, der den transformierten Pflanzenzellen Resistenz gegenüber einem Biozid oder einem Antibiotikum wie Kanamycin, G 418, Bleomycin, Hygromycin oder Phosphinotricin u.a. vermittelt. Der individuelle gewählte Marker sollte daher die Selektion transformierter Zellen gegenüber Zellen, denen die eingeführte DNA fehlt, gestatten.

Die transformierten Zellen wachsen innerhalb der Pflanze in der üblichen Weise (siehe auch McCormick et al. (1986) Plant Cell Reports 5:81-84). Die resultierenden Pflanzen können normal angezogen werden und mit Pflanzen, die die gleiche transformierte Erbanlage oder andere Erbanlagen besitzen, gekreuzt werden. Die daraus entstehenden hybriden Individuen haben die entsprechenden phänotypischen Eigenschaften.

Es sollten zwei oder mehrere Generationen angezogen werden, um sicherzustellen, daß das phänotypische Merkmal stabil beibehalten und vererbt wird. Auch sollten Samen geerntet werden, um sicherzustellen, daß der entsprechende Phänotyp oder andere Eigenarten erhalten geblieben sind.

Das im Rahmen der vorliegenden Erfindung verwendete Plasmid pBinARHyg wurde bei der als internationale Hinterlegungsstelle anerkannten Deutschen Sammlung von Mikroorganismen (DSM) in Braunschweig, Bundesrepublik Deutschland, entsprechend den Anforderungen des Budapester Vertrages für die

internationale Anerkennung der Hinterlegung von Mikroorganismen zum Zwecke der Patentierung am 20.10.1994 unter der Nummer DSM 9505 hinterlegt.

#### Verwendete Abkürzungen

bp	Basenpaar
GBSS	granule bound starch synthase (Stärkekornggebundene Stärkesynthase)
IPTG	Isopropyl $\beta$ -D-Thiogalacto-Pyranosid
SSS	soluble starch synthase (lösliche Stärkesynthase)
PMSF	Phenylmethylsulfonylfluorid
VK	Vollängeclon

#### In den Beispielen verwendete Medien und Lösungen:

20 x SSC	175,3 g NaCl 88,2 g Natrium-Citrat ad 1000 ml mit ddH <sub>2</sub> O pH 7,0 mit 10 N NaOH
Puffer A	50 mM Tris-HCl pH 8,0 2,5 mM DTT 2 mM EDTA 0,4 mM PMSF 10 % Glycerin 0,1 % Natriumdithionit
Puffer B	50 mM Tris-HCl pH 7,6 2,5 mM DTT 2 mM EDTA
Puffer C	0,5 M Natriumcitrat pH 7,6 50 mM Tris-HCl pH 7,6 2,5 mM DTT 2 mM EDTA

10 x TBS	0,2 M Tris-HCl pH 7,5 5,0 M NaCl
10 x TBST	10 x TBS 0,1 % (Vol/Vol) Tween 20
Elutionspuffer	25 mM Tris pH 8,3 250 mM Glycin
Dialysepuffer	50 mM Tris-HCl pH 7,0 50 mM NaCl 2 mM EDTA 14,7 mM $\beta$ -Mercaptoethanol 0,5 mM PMSF
Proteinpuffer	50 mM Natriumphosphatpuffer pH 7,2 10 mM EDTA 0,5 mM PMSF 14,7 mM $\beta$ -Mercaptoethanol

Fig. 1 zeigt das Plasmid pSSSA

Die fein gezogene Linie entspricht der Sequenz von pBluescript II SK(-). Die starke Linie repräsentiert die cDNA, die die Isoform SSS A aus *Solanum tuberosum* codiert. Restriktionsschnittstellen der Insertion sind angegeben. Die cDNA-Insertion ist zwischen die EcoR I- und Xho I-Schnittstellen des Polylinkers des Plasmids ligiert. Die DNA-Sequenz der cDNA-Insertion ist unter Seq ID No. 1 angegeben.

Fig. 2 zeigt das Plasmid pSSSB

Die fein gezogene Linie entspricht der Sequenz von pBluescript II SK(-). Die starke Linie repräsentiert die cDNA, die die Isoform SSS B aus *Solanum tuberosum* codiert. Restriktionsschnittstellen der Insertion sind angegeben. Die

cDNA-Insertion ist zwischen die *EcoR* I- und *Xho* I-Schnittstellen des Polylinkers des Plasmids ligiert. Die DNA-Sequenz der cDNA-Insertion ist unter Seq ID No. 2 angegeben.

Fig. 3 zeigt das Plasmid p35S-anti-SSSA

Aufbau des Plasmids:

- A = Fragment A: CaMV 35S-Promotor, nt 6909-7437  
(Franck et al., Cell 21 (1980), 285-294)
- B = Fragment B: cDNA aus *Solanum tuberosum* codierend für lösliche Stärkesynthase; Isoform SSSA;  
*Xba* I/*Asp*718-Fragment aus pSSSA, ca. 2,1 kb  
Orientierung zum Promotor: antisense
- C = Fragment C: nt 11748-11939 der T-DNA des Ti-Plasmids pTiACH5 (Gielen et al., EMBO J. 3 (1984), 835-846)

Fig. 4 zeigt das Plasmid p35S-anti-SSSB

Aufbau des Plasmids:

- A = Fragment A: CaMV 35S-Promotor, nt 6909-7437  
(Franck et al., Cell 21 (1980), 285-294)
- B = Fragment B: cDNA aus *Solanum tuberosum* codierend für lösliche Stärkesynthase; Isoform SSSB;  
*Xho* I/*Spe* I-Fragment aus pSSSB, ca. 1,8 kb  
Orientierung zum Promotor: antisense
- C = Fragment C: nt 11748-11939 der T-DNA des Ti-Plasmids pTiACH5 (Gielen et al.; EMBO J. 3 (1984), 835-846)

Fig. 5 zeigt das Plasmid pGBSSII

Die fein gezogene Linie entspricht der Sequenz von pBluescript II SK(-). Die starke Linie repräsentiert die cDNA, die die Isoform GBSS II aus *Solanum tuberosum* codiert. Restriktionsschnittstellen der Insertion sind angegeben. Die cDNA-Insertion ist zwischen die *EcoR* I- und *Xho* I-Schnitt-

stellen des Polylinkers des Plasmids ligiert. Die DNA-Sequenz der cDNA-Insertion ist unter Seq ID No. 3 angegeben.

Fig. 6 zeigt das Plasmid p35S-anti-GBSSII

Aufbau des Plasmids:

- A = Fragment A: CaMV 35S-Promotor, nt 6909-7437  
(Franck et al., Cell 21 (1980), 285-294)
- B = Fragment B: cDNA aus *Solanum tuberosum* codierend  
für Stärke Korn-gebundene Stärkesynthase; Isoform  
GBSS II;  
Sma I/Asp 718-Fragment aus pGBSS II, ca. 1,9 kb  
Orientierung zum Promotor: antisense
- C = Fragment C: nt 11748-11939 der T-DNA des Ti-Plas-  
mids pTiACH5 (Gielen et al., EMBO J. 3 (1984) 835-  
846)

Fig. 7 zeigt einen partiellen Vergleich der Aminosäuresequenzen von prokaryontischen Glycogensynthasen, Stärke Korn-gebundenen Stärkesynthasen und löslichen Stärkesynthasen aus verschiedenen Organismen.

- a: Glycogensynthase aus *E. coli*
- b: GBSS I aus Gerste
- c: GBSS I aus Weizen
- d: GBSS I aus Mais
- e: GBSS I aus Reis
- f: GBSS I aus Maniok
- g: GBSS I aus Kartoffel
- h: GBSS II aus Erbse
- i: GBSS II aus Kartoffel
- k: SSS aus Reis
- l: SSS A aus Kartoffel
- m: SSS B aus Kartoffel



Die markierten Bereiche (I), (II) und (III) geben drei Peptidsequenzen an, die zwischen den verschiedenen Stärkesynthasen bzw. Glycogensynthasen stark konserviert sind.

Fig. 8 zeigt Aktivitäts-Gele der löslichen Stärkesynthase-Isoformen aus Knollenextrakten von Wildtyp- und Stärkesynthase-"Antisense"-Kartoffelpflanzen.

- A) GBSS II-"Antisense"-Pflanze, Linie 14 und 35, K = Wildtyp-Pflanze
- B) SSS A-"Antisense"-Pflanze, Linie 25 und 39, K = Wildtyp-Pflanze
- C) SSS B-"Antisense"-Pflanze, Linie 1 und 4, K = Wildtyp-Pflanze

Je 50 µg des Proteinextraktes wurden auf einem 7,5%igen nativen Gel getrennt und die Aktivitäten der Synthase-Isoformen im Citrat-stimulierten Ansatz mit 0,1 % Amylopektin als "Primer" bestimmt. Die synthetisierten Glucane wurden mit Lugolscher Lösung angefärbt.

Die Beispiele erläutern die Erfindung.

In den Beispielen werden die folgenden Methoden verwendet:

## 1. Clonierungsverfahren

Zur Clonierung in *E.coli* wurde der Vektor pBluescript II SK (Stratagene) verwendet.

Für die Pflanzentransformation wurden die Genkonstruktionen in den binären Vektor pBinAR Hyg (DSM 9505) cloniert.

## 2. Bakterienstämme

Für den Bluescript-Vektor und für die pBinAR Hyg-Konstrukte wurde der *E.coli*-Stamm DH5α (Bethesda Research Laboratories,

Gaithersburgh, USA) verwendet. Für die *in vivo* excision wurde der *E.coli*-Stamm XL1-Blue verwendet.

Die Transformation der Plasmide in die Kartoffelpflanzen wurde mit Hilfe des *Agrobacterium tumefaciens*-Stammes C58C1 pGV2260 durchgeführt (Deblaere et al., Nucl. Acids Res. 13 (1985), 4777-4788).

### 3. Transformation von *Agrobacterium tumefaciens*

Der Transfer der DNA erfolgte durch direkte Transformation nach der Methode von Höfgen&Willmitzer (Nucl. Acids Res. 16 (1988), 9877). Die Plasmid-DNA transformierter Agrobakterien wurde nach der Methode von Birnboim&Doly (Nucl. Acids Res. 7 (1979), 1513-1523) isoliert und nach geeigneter Restriktionsspaltung gelelektrophoretisch analysiert.

### 4. Transformation von Kartoffeln

Zehn kleine mit dem Skalpell verwundete Blätter einer Kartoffel-Sterilkultur (*Solanum tuberosum* L.cv. Desiree) wurden in 10 ml MS-Medium (Murashige&Skoog, Physiol. Plant. 15 (1962), 473) mit 2 % Saccharose gelegt, welches 50 µl einer unter Selektion gewachsenen *Agrobacterium tumefaciens*-Übernachtskultur enthielt. Nach 3-5 minütigem, leichtem Schütteln erfolgte eine weitere Inkubation für 2 Tage im Dunkeln. Daraufhin wurden die Blätter zur Kallusinduktion auf MS-Medium mit 1,6 % Glucose, 5 mg/l Naphthyllessigsäure, 0,2 mg/l Benzylaminopurin, 250 mg/l Claforan, 50 mg/l Kanamycin, und 0,80 % Bacto Agar gelegt. Nach einwöchiger Inkubation bei 25°C und 3000 Lux wurden die Blätter zur Sproßinduktion auf MS-Medium mit 1,6 % Glucose, 1,4 mg/l Zeatinribose, 20 mg/l Naphthyllessigsäure, 20 mg/l Giberellinsäure, 250 mg/l Claforan, 50 mg/l Kanamycin, und 0,80 % Bacto Agar gelegt.

## 5. Radioaktive Markierung von DNA-Fragmenten

Die radiokative Markierung von DNA-Fragmenten wurde mit Hilfe eines DNA-Random Primer Labelling Kits der Firma Boehringer (Deutschland) nach den Angaben des Herstellers durchgeführt.

## 6. Bestimmung der Stärkesynthase-Aktivität

Die Bestimmung der Stärkesynthaseaktivität erfolgte durch Bestimmung des Einbaus von  $^{14}\text{C}$ -Glucose aus  $\text{ADP}[^{14}\text{C}\text{-Glucose}]$  in ein in Methanol/KCl unlösliches Produkt wie beschrieben in Denyer und Smith (Planta 186 (1992), 609-617).

## 7. Nachweis von löslichen Stärkesynthasen im nativen Gel

Zum Nachweis der Aktivität löslicher Stärkesynthasen durch nicht-denaturierende Gelelektrophorese wurden Gewebeproben von Kartoffelknollen in 50 mM Tris-HCl pH 7,6, 2 mM DTT, 2,5 mM EDTA, 10 % Glycerin und 0,4 mM PMSF aufgeschlossen. Die Elektrophorese wurde in einer MiniProtean II Kammer (BioRAD) durchgeführt. Die Monomerkonzentration der 1,5 mm dicken Gele war 7,5 % (Gew./Vol.), und als Gel- wie auch Laufpuffer diente 25 mM Tris-Glycin pH 8,4. Gleiche Mengen an Proteinextrakt wurden aufgetragen und für 2 h bei 10 mA je Gel aufgetrennt.

Anschließend erfolgte die Inkubation der Aktivitäts-Gele in 50 mM Tricine-NaOH pH 8,5, 25 mM Kaliumacetat, 2 mM EDTA, 2 mM DTT, 1 mM ADP-Glucose, 0,1 % (Gew./Vol.) Amylopektin und 0,5 M Natriumcitrat. Gebildete Glucane wurden mit Lugolscher Lösung angefärbt.

## 8. Stärkeanalytik

Die von den transgenen Kartoffelpflanzen gebildete Stärke wurde durch folgende Methoden charakterisiert:

## a) Bestimmung des Phosphatgehaltes

In der Kartoffelstärke können einige Glucoseeinheiten an den Kohlenstoffatomen der Position C3 und C6 phosphoryliert sein. Zur Bestimmung des Phosphorylierungsgrades an der C6-Position der Glucose wurden 100 mg Stärke in 1 ml 0,7 M HCl für 4 Stunden bei 95°C hydrolysiert (Nielsen et al., Plant Physiol. 105 (1994), 111-117). Nach Neutralisation mit 0,7 M KOH wurden zur Glucose-6-phosphat-Bestimmung 50 µl des Hydrolysats einem optisch-enzymatischen Test unterzogen. Die Änderung der Absorption des Testansatzes (100 mM Imidazol/HCl; 10 mM MgCl<sub>2</sub>; 0,4 mM NAD; 2 Units Glucose-6-phosphat-Dehydrogenase aus *Leuconostoc mesenteroides*; 30°C) wurde bei 334 nm verfolgt.

## b) Analyse der Seitenkettenlängenverteilung

Zur Analyse der Seitenketten der Stärkemoleküle wurde 1 ml einer 0,1%igen Stärkelösung mit ca. 1 Unit Isoamylase über Nacht bei 37°C in 100 mM Na-Citrat-Puffer, pH 4,0 verdaut (Y.C. Lee, Analytical Biochemistry 189 (1990), 151-162). Die Trennung der einzelnen Glucanketten erfolgte mittels eines komplexen Gradienten über HPLC (Säule PA1; Laufmittel 150 mM NaOH mit Na-Acetat-Gradienten).

## c) Korngrößenbestimmung

Die Korngrößenbestimmung wurde mit einem Fotosedimentometer des Typs "Lumosed" der Firma Retsch GmbH, Deutschland, durchgeführt. Hierfür wurden 0,2 g Stärke in ca. 150 ml Wasser suspendiert und sofort vermessen. Das vom Hersteller mitgelieferte Programm berechnete den mittleren Durchmesser der Stärkekörner auf der Annahme einer durchschnittlichen Dichte der Stärke von 1,5 g/l.

#### d) Verkleisterungseigenschaften

Die Verkleisterungskurven der Stärke wurden mit einem Visko-graph E der Firma Brabender oHG, Deutschland, oder mit einem Rapid Visco Analyser, Newport Scientific Pty Ltd, Investment Support Group, Warriewood NSW 2102, Australien, aufgezeichnet. Bei Verwendung des Viskographen E wurde eine Suspension von 30 g Stärke in 450 ml Wasser folgendem Heizprogramm unterzogen: aufheizen von 50°C auf 96°C mit 3°/min, 30 Minuten konstant halten, abkühlen auf 30°C mit 3°/min und abermals 30 Minuten konstant halten. Das Temperaturprofil lieferte charakteristische Verkleisterungseigenschaften.

Bei Messung mittels des Rapid Visco Analysers wurde eine Suspension von 2 g Stärke in 25 ml Wasser folgendem Heizprogramm unterzogen: 50 s bei 50°C suspendieren, aufheizen von 50°C auf 95°C mit 12°/min, 2,5 Minuten konstant halten, abkühlen auf 50°C mit 16,4°/min und abermals 2 Minuten konstant halten. Das Temperaturprofil lieferte die maximale und Endviskosität sowie die Verkleisterungstemperatur.

#### Beispiel 1

Identifizierung, Isolierung und Charakterisierung zweier cDNAs, die die Isoformen SSS B und GBSS II der Stärkesynthasen aus *Solanum tuberosum* codieren

Zwar wurden SSS-Proteine bereits in einer ganzen Reihe von Pflanzenspezies, u.a. in Kartoffel, nachgewiesen und cDNA-Sequenzen für SSS-Proteine aus Reis beschrieben (Baba et al., s.o.), jedoch ist bisher die Reinigung dieser Proteine aus Kartoffel oder anderen Pflanzen sowie die Identifizierung entsprechender DNA-Sequenzen nicht gelungen. Die Problematik bei der Isolierung derartiger DNA-Sequenzen besteht darin, daß die homogene Reinigung lösliche Stärkesynthasen aus technischen Gründen trotz zahlreicher Versuche bisher erfolglos blieb. Die löslichen Synthasen kopurifizieren in allen Reinigungsschritten mit dem Verzweigungsenzym und an-



deren Verunreinigungen. Für die Bestimmung partieller Aminosäuresequenzen sind diese Proteine daher bislang nicht zugänglich. Daher ist es sehr schwierig, cDNA-Sequenzen durch Hybridisierung mit aus der Aminosäuresequenz abgeleiteten degenerierten Oligonucleotiden zu identifizieren. Ebenso besteht aus denselben Gründen nicht die Möglichkeit, Antikörper zu entwickeln, die diese Enzyme spezifisch erkennen und somit für die Durchmusterung von Expressionsbanken eingesetzt werden könnten.

Die Isolierung von DNA-Sequenzen, die für SSS-Proteine aus Kartoffel codieren, mit Hilfe der Hybridisierung mit heterologen Proben, die lösliche Stärkesynthasen aus anderen Pflanzenspezies codieren, setzt voraus, daß eine ausreichend hohe Homologie besteht und gleichzeitig keine signifikanten Homologien zu anderen codierenden DNA-Sequenzen vorliegen. Im Fall der einzigen zur Verfügung stehenden heterologen DNA-Sequenz aus Reis (Baba et al., s.o.) war jedoch bekannt, daß diese hohen Homologien zu den Stärkekorn-gebundenen Stärkesynthasen aus Reis sowie zu GBSS I und daher vermutlich auch zu GBSS II, aus Kartoffel hat. Aufgrund dieser hohen Homologien zu GBSS I und II kommt es beim Durchmustern von cDNA-Banken zu Kreuzhybridisierung mit GBSS I- und II-cDNAs. Die Identifizierung von cDNAs, die für SSS-Proteine codieren kann daher nur durch ein differentielles Screening erreicht werden. Dies setzt jedoch voraus, daß cDNA-Sequenzen für GBSS I- und II-Proteine aus Kartoffel zur Verfügung stehen. cDNA-Sequenzen, die für GBSS II aus Kartoffel codieren, waren jedoch bisher nicht zugänglich.

Im folgenden wird die Isolierung einer für eine lösliche Stärkesynthase aus Kartoffel codierenden cDNA beschrieben. Hierzu wurde zunächst ein DNA-Fragment aus einer cDNA aus Reis, die eine lösliche Stärkesynthase codiert (Baba et al., 1993, Plant Physiol. 103:565-573), mit Hilfe der "Polymerase chain reaction" amplifiziert. Als Primer wurden dabei folgende Oligonucleotide verwendet:

Oligonucleotid 1: 5'-ACAGGATCCTGTGCTATGCGGCGTGTGAAG-3'  
(Seq ID No. 14)

Oligonucleotid 2: 5'-TTGGGATCCGCAATGCCCACAGCATTTTTTTC-3'  
(Seq ID No. 15)

Das aus der PCR-resultierende Fragment war 1067 bp lang. Dieses DNA-Fragment wurde später als heterologe Probe für die Identifizierung für lösliche Stärkesynthasen codierender cDNA-Sequenzen aus Kartoffel verwendet.

Für die Herstellung einer cDNA-Bibliothek wurde aus Kartoffelknollen der Kartoffelvarietät "Berolina" poly(A<sup>+</sup>)-mRNA isoliert. Ausgehend von der poly(A<sup>+</sup>)-mRNA wurde nach der Methode von Gubler und Hoffmann (1983, Gene 25:263-269) unter Verwendung eines *Xho* I-Oligo d(t)<sub>18</sub>-Primers cDNA hergestellt. Diese wurde nach *Eco*R I-Linkeraddition mit *Xho* I nachgeschnitten und orientiert in einen mit *Eco*R I und *Xho* I geschnittenen Lambda ZAP II-Vektor (Stratagene) ligiert. 500 000 Plaques einer derart konstruierten cDNA-Bibliothek wurden mit Hilfe der heterologen Probe aus Reis auf DNA-Sequenzen hin untersucht, die homolog zu dieser sind. Da die verwendete Probe aus Reis eine starke Kreuzhybridisierung mit verschiedenen Sequenzen aus Kartoffel aufweist, war eine direkte Identifizierung von cDNA-Molekülen, die lösliche Stärkesynthasen codieren, nicht möglich. Aus Homologievergleichen war bekannt, daß die das SSS-Protein aus Reis codierende cDNA eine hohe Homologie zu der bereits aus Kartoffel isolierten GBSS I-cDNA aufweist. Da GBSS I und GBSS II in anderen Organismen starke Homologien aufweisen, war zu vermuten, daß die Probe aus Reis auch eine hohe Homologie zu GBSS II-Sequenzen aus Kartoffel aufweist. Um eine Identifizierung von cDNA-Sequenzen zu ermöglichen, die eine lösliche Stärkesynthase aus Kartoffel codieren, war es daher notwendig, über Sequenzen zu verfügen, die GBSS I und II aus Kartoffel codieren. DNA-Sequenzen, die GBSS I aus Kartoffel codieren waren bereits beschrieben, jedoch keine, die GBSS II

aus Kartoffel codieren. Es wurde daher zunächst eine cDNA isoliert, die GBSS II aus Kartoffel codiert.

Hierzu wurden Stärkekorn-gebundene Proteine aus Kartoffelstärke isoliert. Die Isolierung erfolgte durch Elektroelution in einer Elutionsvorrichtung, die analog zu dem "Model 422 Electro-Eluter" (BIORAD Laboratories Inc., USA) konstruiert war, aber ein wesentlich größeres Volumen aufwies (ca. 200 ml). Es wurden 25 g getrocknete Stärke in Elutionspuffer aufgenommen (Endvolumen 80 ml). Die Suspension wurde im Wasserbad auf 70-80°C erwärmt. Anschließend wurden 72,07 g Harnstoff zugegeben (Endkonzentration 8 M) und das Volumen mit Elutionspuffer auf 180 ml aufgefüllt. Die Stärke löste sich unter ständigem Rühren und bekam eine kleisterartige Konsistenz. Die Proteine wurden aus der Lösung mit Hilfe der Elutionsvorrichtung über Nacht elektroeluiert (100 V; 50-60 mA). Die eluierten Proteine wurden vorsichtig aus der Apparatur entnommen. Schwebstoffe wurden durch kurze Zentrifugation entfernt. Der Überstand wurde 2-3 mal je eine Stunde bei 4°C gegen Dialysepuffer dialysiert. Anschließend wurde das Volumen der Proteinlösung bestimmt. Die Proteine wurden durch Zugabe von Ammoniumsulfat (90 % Endkonzentration) gefällt. Die Zugabe erfolgte unter ständigem Rühren bei 0°C. Die gefällten Proteine wurden durch Zentrifugation sedimentiert und in Proteinpuffer aufgenommen.

Die isolierten Proteine wurden zur Herstellung von polyclonalen Antikörpern aus Kaninchen verwendet, die spezifisch Stärkekorn-gebundene Proteine erkennen. Mit Hilfe derartiger Antikörper wurde anschließend nach Standardmethoden eine cDNA-Expressionsbibliothek nach Sequenzen durchgemustert, die Stärkekorn-gebundene Proteine codieren. Die Expressionsbibliothek wurde wie bereits oben beschrieben hergestellt. Positive Phagenclone wurden unter Anwendung von Standardverfahren weiter gereinigt. Mit Hilfe der *in-vivo*-excision-Methode wurden von positiven Phagenclonen *E. coli*-Clone gewonnen, die ein doppelsträngiges pBluescript-Plasmid mit der

jeweiligen cDNA-Insertion enthalten. Nach Überprüfung der Größe und des Restriktionsmusters der Insertionen wurden geeignete Clone, weiter analysiert. Ein Clon cGBSSII, wurde dabei als ein Clon identifiziert, der das GBSSII-Protein codiert.

Aus diesem Clon wurde das Plasmid pGBSSII (Fig. 5) isoliert und seine cDNA-Insertion durch Standardverfahren mittels der Didesoxymethode (Sanger et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 74 (1977), 5463-5467) bestimmt. Die Insertion ist 1925 bp lang und stellt lediglich eine partielle cDNA-Sequenz dar. Die Nucleotidsequenz ist unter Seq ID No. 5 angegeben. Sequenzvergleiche zeigten, daß auch diese DNA-Sequenz in verschiedenen Bereichen starke Homologie zu der cDNA aus Reis aufwies, die lösliche Stärkesynthase codiert. Daher hybridisieren auch diese Sequenzen bei der Durchmusterung einer cDNA-Bibliothek mit der Probe aus Reis.

Die Insertion dieses Plasmids wurde später bei der Durchmusterung einer cDNA-Bibliothek aus Kartoffelknollen als Probe verwendet, um Sequenzen zu identifizieren, die GBSS II-Proteine codieren.

Neben dem Clon cGBSSII wurden bei der Durchmusterung der Expressionsbibliothek mit den polyclonalen Antikörpern, die gegen Stärkekorn-gebundene Proteine gerichtet sind, Clone isoliert, die cDNA-Insertionen aufwiesen, die für GBSS I aus Kartoffel codieren. Von einem dieser Clone, cGBSSI, wurde das Plasmid pGBSSI isoliert, und die Sequenz der cDNA-Insertion bestimmt. Diese stimmte weitgehend mit den bereits bekannten, GBSS I aus Kartoffel codierenden DNA-Sequenzen überein (Visser et al., Plant Sci. 64 (1989), 185-192; van der Leij et al., Mol. Gen. Genet. 228 (1990), 240-248). Diese cDNA-Insertion, enthalten in dem Plasmid pGBSS I, wurde daher später bei der Durchmusterung einer cDNA-Bibliothek aus Kartoffelknollen als Probe verwendet, um Sequenzen zu identifizieren, die GBSS I-Proteine codieren.

Die oben beschriebene cDNA-Bibliothek aus Kartoffel wurde zunächst nach Sequenzen durchgemustert, die GBSS I oder GBSS

II aus Kartoffel codierten. Dazu wurden die Phagenplaques auf Nitrozellulose-Filter übertragen, die DNA durch NaOH-Behandlung denaturiert, die Filter neutralisiert und die DNA auf den Filtern durch Hitzebehandlung fixiert. Die Filter wurden in 0,25 M  $\text{NaHPO}_4$ , pH 7,2, 0,25 M NaCl, 7 % SDS, 1 mM EDTA, 25 % Formamid, 10 % PEG für 2 Stunden bei 42 °C vorhybridisiert. Anschließend wurden die Filter in 0,25 M  $\text{NaHPO}_4$ , pH 7,2, 0,25 M NaCl, 7 % SDS, 1 mM EDTA, 25 % Formamid, 10 % PEG nach Zugabe der entsprechenden radioaktiv markierten Probe über Nacht bei 42 °C hybridisiert. Als Probe wurde zum einen die cDNA-Insertion aus dem Plasmid pGBSSII verwendet, und zum anderen die cDNA-Insertion aus dem Plasmid pGBSSI. Die Filter wurden anschließend 2 x 30 min in 0,1 x SSC, 0,5 % SDS bei 65 °C gewaschen und auf Röntgenfilmen exponiert.

Parallel wurden Filter derselben cDNA-Bibliothek mit der aus Reis stammenden radioaktiv markierten cDNA-Probe, die wie oben beschrieben hergestellt wurde, unter denselben Bedingungen hybridisiert wie für GBSS I und II beschrieben. Das Waschen der Filter erfolgte in diesem Fall für 2 x 30 min bei 40 °C mit 2 x SSC, 0,5 % SDS. Phagenclone, die nicht mit GBSS I oder GBSS II aus Kartoffel, aber mit der Reis-cDNA hybridisierten, wurden unter Anwendung von Standardverfahren weiter gereinigt. Mit Hilfe der *in-vivo-excision*-Methode wurden von positiven Phagenclonen *E. coli*-Clone gewonnen, die ein doppelsträngiges pBluescript-Plasmid mit der jeweiligen cDNA-Insertion enthalten. Nach Überprüfung der Größe und des Restriktionsmusters der Insertionen wurden geeignete Clone einer Sequenzanalyse unterzogen.

## Beispiel 2

### Sequenzanalyse der cDNA-Insertion des Plasmids pSSSB

Aus einem entsprechend Beispiel 1 erhaltenen *E. coli*-Clon wurde das Plasmid pSSSB (Fig. 2) isoliert und seine cDNA-Insertion durch Standardverfahren mittels der Didesoxynucleo-



tidmethode (Sanger et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 74 (1977), 5463-5467) bestimmt. Die Insertion ist 1758 bp lang und stellt eine partielle cDNA dar. Die Nucleotidsequenz ist unter Seq ID No. 3 angegeben. Die korrespondierende Aminosäuresequenz ist unter Seq ID No. 4 dargestellt.

### Beispiel 3

Isolierung der Vollängen-cDNA, die die Isoform GBSS II der Stärkekorngelundenen Stärkesynthase aus *Solanum tuberosum* codiert

Eine blattspezifische cDNA-Expressionsbank aus *Solanum tuberosum* L. cv. Désirée (Kosmann et al., Planta 186 (1992), 7-12) wurde nach Standardverfahren mittels Hybridisierung mit einem 5'-Fragment der cDNA-Insertion des Plasmids pGBSS II (1.9 kb) auf Vollänge-Clone hin durchgemustert. In Folge konnte das Plasmid pGBSS II-VK isoliert werden, das eine cDNA-Insertion mit einer Länge von ca. 2.8 kb enthält.

### Beispiel 4

Sequenzanalyse der cDNA-Insertion des Plasmids pGBSS II-VK

Aus einem entsprechend Beispiel 3 erhaltenen *E. coli*-Clon wurde das Plasmid pGBSS II-VK isoliert und seine cDNA-Insertion durch Standardverfahren mittels der Didesoxynucleotidmethode (Sanger et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 74 (1977), 5463-5467) bestimmt. Die Insertion ist ca. 2.8 kb lang. Die Nucleotidsequenz ist unter Seq ID No. 7 angegeben und umfaßt neben flankierenden Bereichen die gesamte das GBSSII-Protein aus Kartoffel codierende Region. Das aus der Aminosäuresequenz abgeleitete Molekulargewicht des Proteins beträgt ca. 85,1 kD.

### Beispiel 5

Isolierung der Vollängen-cDNA, die die Isoform SSS B der löslichen Stärkesynthase aus *Solanum tuberosum* codiert

Eine blattspezifische cDNA-Expressionsbank aus *Solanum tuberosum* L. cv. Désirée (Kosmann et al., Planta 186 (1992), 7-12) wurde nach Standardverfahren mittels Hybridisierung mit einem 5'-Fragment der cDNA-Insertion des Plasmids pSSS B (1.6 kb) auf Vollänge-Clone hin durchgemustert. In Folge konnte das Plasmid pSSS B-VK, isoliert werden, das eine cDNA-Insertion mit einer Länge von ca. 2.3 kb enthält.

### Beispiel 6

Sequenzanalyse der cDNA-Insertion des Plasmids pSSS B-VK

Aus einem entsprechend Beispiel 5 erhaltenen *E. coli*-Clon wurde das Plasmid pSSS B-VK isoliert und seine cDNA-Insertion durch Standardverfahren mittels der Didesoxynucleotidmethode (Sanger et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 74 (1977), 5463-5467) bestimmt. Die Insertion ist ca. 2.3 kb lang. Die Nucleotidsequenz ist unter Seq ID No. 9 angegeben und umfaßt neben flankierenden Sequenzen die gesamte codierende Region für die Isoform B der löslichen Stärkesynthase aus Kartoffel. Das aus der Aminosäuresequenz abgeleitete Molekulargewicht des Proteins beträgt ca. 78,6 kD.

### Beispiel 7

Identifizierung, Isolierung und Charakterisierung einer cDNA, die die Isoform SSS A der löslichen Stärkesynthase aus *Solanum tuberosum* codiert

Aus einem Sequenzvergleich zwischen den bisher bekannten Sequenzen, die lösliche und Stärke Korn-gebundene Stärkesynthasen aus Pflanzen codieren (siehe Figur 7), war ersichtlich,

daß es drei stark konservierte Bereiche zwischen den verschiedenen Proteinen gibt (Bereiche (I), (II) und (III) in Figur 7).

Um eine lösliche Stärkesynthase aus Kartoffel zu isolieren, wurden diese drei Bereiche ausgewählt, um polyclonale Peptidantikörper zu erzeugen. Dazu wurden drei synthetische Polypeptide mit den folgenden Aminosäuresequenzen hergestellt:

Peptid 1:  $\text{NH}_2$ -PWSKTGGLGDVC-COOH (Seq ID No. 16)

Peptid 2:  $\text{NH}_2$ -PSRFEPCLNQLY-COOH (Seq ID No. 17)

Peptid 3:  $\text{NH}_2$ -GTGGLRDTVENC-COOH (Seq ID No. 13)

Diese Peptide wurden an den KLH-Carrier ("keyhole limpet hemocyanin") gekoppelt und anschließend zur Herstellung polyclonaler Antikörper in Kaninchen verwendet (Eurogentec, Seraing, Belgien).

Die resultierenden Antikörper wurden folgendermaßen bezeichnet:

anti-SS1 polyclonaler Antikörper gegen das Peptid 1

anti-SS2 polyclonaler Antikörper gegen das Peptid 2

anti-SS3 polyclonaler Antikörper gegen das Peptid 3.

Die Antikörper wurden mit angereinigten löslichen Stärkesynthasen aus Kartoffel auf ihre Spezifität hin untersucht.

Die Reinigung der löslichen Stärkesynthasen erfolgte dabei folgendermaßen:

2,5 kg Kartoffeln wurden in 2 Liter Puffer A aufgearbeitet. Nach Abtrennen der Stärke durch Zentrifugation bei 1000 g für 5 min wurde der Proteinextrakt an DEAE-FastFlow-Säulenmaterial (Pharmacia LKB) gebunden (äquilibriert mit Puffer B). Nach Waschen der Säule mit dem 5-fachen Säulenvolumen an Puffer B wurden gebundene Proteine mit 300 mM NaCl in Puffer B eluiert. Die eluierten Proteine wurden fraktionsweise aufgefangen, und Fraktionen mit einer hohen Stärkesynthase-Aktivität wurden vereinigt. Die vereinigten Fraktionen wurden durch Chromatographie über eine Gelfiltrationssäule (G25), die mit Puffer B äquilibriert wurde, entsalzt. Das Eluat wurde mit 1 Volumen 1 M Natrium-Citrat, 50 mM Tris-HCl pH 7,6, 2,5 mM DTT, 2 mM EDTA versetzt. Die Proteinlösung wurde

auf eine mit Puffer C äquilibrierte Amylose-Resin-Säule (AR-Säule) aufgetragen. Die Säule wurde mit dem 20-fachen Säulenvolumen an Puffer C gewaschen. Gebundene Proteine wurden anschließend mit Puffer B eluiert.

Die Fraktionen, die eine hohe Stärkesynthase-Aktivität aufwiesen, wurden vereinigt und wiederum mit Hilfe von Gelfiltration über eine G25-Säule entsalzt.

Anschließend wurden die Fraktionen mit hoher Stärkesynthase-Aktivität auf eine mit Puffer B äquilibrierte MonoQ-Säule aufgetragen. Die Säule wurde mit dem 5-fachen Säulenvolumen an Puffer B gewaschen. Gebundene Proteine wurden mit Hilfe eines linearen NaCl-Gradienten von 0-300 mM eluiert und fraktionsweise gesammelt.

Die Analyse der Fraktionen hinsichtlich der Stärkesynthase-Aktivität und des Molekulargewichtes erfolgte mit Hilfe verschiedener Methoden:

- a) Analyse der Fraktionen auf einem nativen Polyacrylamid-Gel
- b) Analyse der Fraktionen auf einem denaturierenden SDS-Polyacrylamidgel und anschließende Silberfärbung
- c) Bestimmung der Stärkesynthase-Aktivität durch Einbau radioaktiv-markierter ADP-Glucose (Amersham, UK) in neusynthetisierte Stärke.
- d) Analyse der Fraktionen in einem Western Blot.

Für eine Western Blot-Analyse wurden 50 µg, 5 µg und 0,5 µg Protein eines Protein-Rohextraktes neben 15 µg Protein der Fraktionen, die von der DEAE-FastFlow-Säule eluiert wurden, 10 µg Protein der Fraktionen, die von der AR-Säule eluiert wurden und 3 µg Protein der Fraktionen, die von der MonoQ-Säule eluiert wurden, auf einem SDS-Polyacrylamid-Gel elektrophoretisch aufgetrennt. Die Proteine wurden mit Hilfe der Semidry-Elektroblot-Methode auf eine Nitrozellulosemembran übertragen.

Die Identifizierung von Proteinen, die von den Antikörpern anti-SS1, anti-SS2 oder anti-SS3 erkannt wurden, erfolgte

mit Hilfe des "Blotting detection kit for rabbit antibodies RPN 23" (Amersham UK) nach den Angaben des Herstellers.

Es wurden parallel drei Western Blot-Analysen durchgeführt mit den obenbeschriebenen polyklonalen Antikörpern anti-SS1, anti-SS2 und anti-SS3. Dabei stellte sich heraus, daß der Antikörper anti-SS1 spezifisch GBSS I und GBSS II erkannte und der Antikörper anti-SS2 keine Spezifität aufwies. Lediglich der Antikörper anti-SS3 erkannte neben GBSS I und GBSS II im Western Blot spezifisch neue Proteine, insbesondere Proteine mit Molekulargewichten von 120-140 kd.

Der Antikörper anti-SS3 wurde anschließend verwendet, um eine cDNA-Bibliothek aus Kartoffelknollen nach Sequenzen durchzumustern, die lösliche Stärkesynthasen aus Kartoffel codieren. Hierfür wurde eine cDNA-Bibliothek, die wie in Beispiel 1 beschrieben hergestellt wurde, verwendet. Zur Analyse der Phagenplaques wurden diese auf Nitrozellulosefilter übertragen, die vorher für 30-60 min in einer 10 mM IPTG-Lösung inkubiert und anschließend auf Filterpapier getrocknet wurden. Der Transfer erfolgte für 3 h bei 37°C. Anschließend werden die Filter für 30 min bei Raumtemperatur in Blockreagenz inkubiert und zweimal für 5-10 min in TBST-Puffer gewaschen. Die Filter wurden mit dem polyclonalen Antikörper anti-SS3 in geeigneter Verdünnung für 1 h bei Raumtemperatur oder für 16 h bei 4°C geschüttelt. Die Identifizierung von Plaques, die ein Protein exprimierten, das von dem Antikörper anti-SS3 erkannt wurde, erfolgte mit Hilfe des "Blotting detection kit for rabbit antibodies RPN 23" (Amersham UK) nach den Angaben des Herstellers.

Phagenclone der cDNA-Bibliothek, die ein Protein exprimierten, das von dem Antikörper anti-SS3 erkannt wurde, wurden unter Anwendung von Standardverfahren weiter gereinigt. Mit Hilfe der *in vivo* excision-Methode (Stratagene) wurden von positiven Phagenclonen *E.coli*-clone gewonnen, die ein doppelsträngiges pBlueskript II SK-Plasmid mit der jeweiligen cDNA-Insertion zwischen der *EcoRI*- und der *Xho I*-Schnittstelle des Polylinkers enthalten. Nach Überprüfung der Größe



und des Restriktionsmusters der Insertionen wurde ein geeigneter Clon einer Sequenzanalyse unterzogen.

### Beispiel 8

#### Sequenzanalyse der cDNA-Insertion des Plasmids pSSSA

Aus einem entsprechend Beispiel 7 erhaltenen *E. coli*-Clon wurde das Plasmid pSSSA (Fig. 1) isoliert und seine cDNA-Insertion durch Standardverfahren mittels der Didesoxynucleotidmethode (Sanger et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 74 (1977), 5463-5467) bestimmt. Die Insertion ist 2303 bp lang. Die Nucleotidsequenz ist unter Seq ID No. 1 angegeben. Die korrespondierende Aminosäuresequenz ist unter Seq ID No. 2 dargestellt.

Eine Sequenzanalyse und ein Sequenzvergleich mit bekannten DNA-Sequenzen zeigte, daß die unter Seq ID No. 1 dargestellte Sequenz neu ist und eine partielle codierende Region umfaßt, die ein Protein codiert, das Homologie zu Stärkesynthasen aus verschiedenen Organismen aufweist. Das durch diese cDNA-Insertion oder durch hybridisierende Sequenzen codierte Protein wird im Rahmen dieser Anmeldung als SSSA bezeichnet.

Diese DNA-Sequenz unterscheidet sich von der unter Seq ID No. 2 dargestellten DNA-Sequenz, die ebenfalls eine lösliche Stärkesynthase aus Kartoffel codiert, und ließ sich mit der unter Beispiel 1 beschriebenen Methode nicht aus einer cDNA-Bibliothek von Kartoffelknollen isolieren.

### Beispiel 9

Isolierung der Vollängen-cDNA, die die Isoform SSS A der löslichen Stärkesynthase aus *Solanum tuberosum* codiert

Eine blattspezifische cDNA-Expressionsbank aus *Solanum tuberosum* L. cv. Désirée (Kosmann et al., Planta 186 (1992), 7-12) wurde nach Standardverfahren mittels Hybridisierung

mit einem 5'-Fragment der cDNA-Insertion des Plasmids pSSSA (2.3 kb) auf Volllänge-Clone hin durchgemustert untersucht. In Folge konnte ein Clon isoliert werden, der eine im 5'-Bereich um ca. 1.86 kb längere cDNA-Insertion enthielt. Die cDNA-Insertion hat eine Gesamtlänge von ca. 4.16 kb isoliert werden.

### Beispiel 10

#### Sequenzanalyse der cDNA-Insertion des Plasmids pSSSA-VK

Aus einem entsprechend Beispiel 9 erhaltenen *E. coli*-Clon wurde das Plasmid pSSSA-VK isoliert und seine cDNA-Insertion durch Standardverfahren mittels der Didesoxynucleotidmethode (Sanger et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 74 (1977), 5463-5467) bestimmt. Die Insertion ist ca. 4.16 kb lang. Die Nucleotidsequenz ist unter Seq ID No. 11 angegeben. Die korrespondierende Aminosäuresequenz ist unter Seq ID No. 12 angegeben. Das aus der Aminosäuresequenz abgeleitete Molekulargewicht des SSSA-Proteins beträgt ca. 135 kD.

### Beispiel 11

#### Konstruktion des Plasmids p35S-anti-SSSA und Einführung des Plasmids in das Genom von Kartoffelpflanzen

Aus dem Plasmid pSSSA wurde mit Hilfe der Restriktionsendonucleasen *Xba* I und *Asp* 718 ein ca. 2,1 kb großes DNA-Fragment isoliert, das die codierende Region für die Isoform A der löslichen Stärkesynthase aus Kartoffel umfaßt, und in den mit *Xba* I und *Asp* 718 geschnittenen Vektor pBinAR Hyg (DSM 9505) ligiert.

Durch die Insertion des cDNA-Fragmentes entsteht eine Expressionskassette, die folgendermaßen aus den Fragmenten A, B und C aufgebaut ist (Fig. 3):

Das Fragment A (529 bp) enthält den 35S-Promotor des Cauliflower-Mosaik-Virus (CaMV). Das Fragment umfaßt die

Nucleotide 6909 bis 7437 des CaMV (Franck et al., Cell 21 (1980), 285-294).

Das Fragment B enthält neben flankierenden Bereichen die proteincodierende Region der Isoform A der löslichen Stärkesynthase aus *Solanum tuberosum*. Diese wurde wie oben beschrieben als *Xba* I/*Asp*718-Fragment aus pSSSA isoliert und in antisense-Orientierung an den 35S-Promotor in pBinAR Hyg fusioniert.

Fragment C (192 bp) enthält das Polyadenylierungssignal des Gens 3 der T-DNA des Ti-Plasmids pTiACH5 (Gielen et al., EMBO J. 3 (1984), 835-846).

Die Größe des Plasmids p35S-anti-SSSA beträgt ca. 13 kb.

Das Plasmid wurde mit Hilfe Agrobakterien-vermittelter Transformation in Kartoffelpflanzen transferiert wie oben beschrieben. Aus den transformierten Zellen wurden ganze Pflanzen regeneriert.

Als Ergebnis der Transformation zeigten transgene Kartoffelpflanzen eine Verringerung der Aktivität der Isoform A der löslichen Stärkesynthase (vergleiche Figur 8).

Die von diesen Pflanzen gebildete Stärke unterscheidet sich von in Wildtyp-Pflanzen synthetisierter Stärke in ihrem Phosphatgehalt, in der Viskosität wäßriger Lösungen, den Verkleisterungseigenschaften und der mittleren Stärkekorngröße. Die Ergebnisse sind in Tabelle I dargestellt.

Der Phosphatgehalt der in den transgenen Pflanzen gebildeten Stärke liegt um mindestens 30 %, vorzugsweise um 50 %, insbesondere um 70 % über den Werten der von in Wildtyp-Pflanzen synthetisierten Stärke.

Die Endviskosität der Stärke aus SSS A-"Antisense"-Pflanzen zeigt um mindestens 10 %, vorzugsweise um 20 %, insbesondere um 30 % niedrigere Werte im Vergleich zu Wildtyp-Pflanzen.

Die Verkleisterungstemperatur, die maximale Viskosität und die mittlere Stärkekorngröße der modifizierten Stärke liegen deutlich unter den Werten der in Wildtyp-Pflanzen gebildeten Stärke (siehe Tabelle I).

Tabelle I

Charakteristika der Stärke aus Wildtyp- und SSS A-"Antisense"-Kartoffelpflanzen

	Wildtyp	Linie 25	Linie 39
Phosphatgehalt [nmol mg <sup>-1</sup> Stärke <sup>-1</sup> ]	8,50 ± 0,4	14,61 ± 0,3	14,54 ± 0,2
Verkleisterungs- temperatur [°C]	69,5	67,4	66,2
maximale Viskosität [cP]	4044	3720	3756
Endviskosität bei 50°C [cP]	3312	2904	2400
mittlere Stärke- korngröße [µm]	29	24	27

**Beispiel 12**

Konstruktion des Plasmids p35S-anti-SSSB und Einführung des Plasmids in das Genom von Kartoffelpflanzen

Aus dem Plasmid pSSSB wurde mit Hilfe der Restriktionsendonucleasen *Xho I* und *Spe I* ein ca. 1,8 kb großes DNA-Fragment isoliert, das die codierende Region für die Isoform B der löslichen Stärkesynthase aus Kartoffel umfaßt, und in den mit *SmaI* geschnittenen Vektor pBinAR Hyg (DSM 9505) ligiert. Durch die Insertion des cDNA-Fragmentes entsteht eine Expressionskassette, die folgendermaßen aus den Fragmenten A, B und C aufgebaut ist (Fig. 4) :

Das Fragment A (529 bp) enthält den 35S-Promotor des Cauliflower-Mosaik-Virus (CaMV). Das Fragment umfaßt die Nucleotide 6909 bis 7437 des CaMV (Franck et al., Cell 21 1980), 285-294).

Das Fragment B enthält neben flankierenden Bereichen einen Teil der proteincodierenden Region der Isoform B der löslichen Stärkesynthase aus *Solanum tuberosum*. Diese wurde wie oben beschrieben als *Xho I*/*Spe I*-Fragment aus pSSSB isoliert

und in antisense-Orientierung an den 35S-Promotor in pBinAR Hyg fusioniert.

Fragment C (192 bp) enthält das Polyadenylierungssignal des Gens 3 der T-DNA des Ti-Plasmids pTiACH5 (Gielen et al., EMBO J. 3 (1984), 835-846).

Die Größe des Plasmids p35S-anti-SSSB beträgt ca. 13 kb.

Das Plasmid wurde mit Hilfe Agrobakterien-vermittelter Transformation in Kartoffelpflanzen transferiert wie oben beschrieben. Aus den transformierten Zellen wurden ganze Pflanzen regeneriert.

Als Ergebnis der Transformation zeigten transgene Kartoffelpflanzen eine Verringerung der Aktivität der Isoform B der löslichen Stärkesynthase (vergleiche Figur 8).

### Beispiel 13

Konstruktion des Plasmids p35S-anti-GBSS II und Einführung des Plasmids in das Genom von Kartoffelpflanzen

Aus dem Plasmid pGBSS II wurde mit Hilfe der Restriktionsendonucleasen Asp 718 und Sma I ein ca. 1,9 kb großes DNA-Fragment isoliert, das die codierende Region für die Isoform GBSS II der Stärkesynthase aus Kartoffel umfaßt. Die Fragmentenden wurden mit der T4 Polymerase geglättet und das Fragment in den mit SmaI geschnittenen Vektor pBinAR Hyg (DSM 9505) ligiert.

Durch die Insertion des cDNA-Fragmentes entsteht eine Expressionskassette, die folgendermaßen aus den Fragmenten A, B und C aufgebaut ist (Fig. 6):

Das Fragment A (529 bp) enthält den 35S-Promotor des Cauliflower-Mosaik-Virus (CaMV). Das Fragment umfaßt die Nucleotide 6909 bis 7437 des CaMV (Franck et al., Cell 21 (1980), 285-294).

Das Fragment B enthält neben flankierenden Bereichen einen Teil der proteincodierenden Region der Isoform GBSS II der Stärkesynthase aus *Solanum tuberosum*. Diese wurde wie oben beschrieben als Asp 718/Sma I-Fragment aus pGBSS II isoliert

und nach Glättung der Fragmentenden in antisense-Orientierung an den 35S-Promotor in pBinAR Hyg fusioniert.

Fragment C (192 bp) enthält das Polyadenylierungssignal des Gens 3 der T-DNA des Ti-Plasmids pTiACH5 (Gielen et al., EMBO J. 3 (1984), 835-846).

Die Größe des Plasmids p35S-anti-GBSS II beträgt ca. 13 kb. Das Plasmid wurde mit Hilfe Agrobakterien-vermittelter Transformation in Kartoffelpflanzen transferiert wie oben beschrieben. Aus den transformierten Zellen wurden ganze Pflanzen regeneriert.

Als Ergebnis der Transformation zeigten transgene Kartoffelpflanzen eine Verringerung der Aktivität der Isoform GBSS II der Stärkesynthase (vergleiche Figur 8).

Die von diesen Pflanzen gebildete Stärke unterscheidet sich von in Wildtyp-Pflanzen synthetisierter Stärke in ihrem Phosphatgehalt, in der Viskosität, den Verkleisterungseigenschaften und der mittleren Stärkekorngröße. Die Ergebnisse sind in Tabelle II dargestellt.

Tabelle II

Charakteristika der Stärke aus Wildtyp- und GBSS II-"Antisense"-Pflanzen

	Wildtyp	Linie 14	Linie 35	Linie 44
Phosphatgehalt [nmol mg <sup>-1</sup> Stärke <sup>-1</sup> ]	6,99 ± 0,19	4,52 ± 0,2	4,13 ± 0,06	3,76 ± 0,12
Verkleisterungstemperatur [°C]	64,1	62,55	63,25	63,55
maximale Viskosität [cP]	4057	2831	2453	2587
Endviskosität bei 50°C [cP]	2849	2816	2597	2587
mittlere Stärkekorngröße [µm]	37	32	31	32



Der Phosphatgehalt der in den transgenen Pflanzen gebildeten Stärke liegt um mindestens 35 %, vorzugsweise um 40 %, insbesondere um 45 % unter den Werten der von in Wildtyp-Pflanzen synthetisierten Stärke.

Die maximale Viskosität der Stärke aus GBSS II-"antisense"-Pflanzen zeigt um mindestens 30 %, vorzugsweise um 35 %, insbesondere um 40 % niedrigere Werte im Vergleich zu Wildtyp-Pflanzen.

Die Verkleisterungstemperatur und die Endviskosität der modifizierten Stärke liegen unter den Werten der in Wildtyp-Pflanzen gebildeten Stärke. Die mittlere Stärkekorngröße der in den transgenen Pflanzen gebildeten Stärke ist deutlich geringer als die von Wildtyp-Stärke.

#### Beispiel 14

Überexpression der löslichen Stärkesynthasen SSS A und SSS B in *E. coli*

Für die Überexpression löslicher Stärkesynthasen in *E. coli* wurde der Stamm G6MD2 herangezogen. Hierbei handelt es sich um eine Mutante, die neben dem *glg*- auch im *mal*-Operon deletiert ist. Damit besitzt sie weder die Glycogen-Synthase (*glgA*), das Verzweigungsenzym (*glgB*) und die AGPase (*glgC*) noch die Amylomaltase (*malQ*), die Maltodextrin-Phosphorylase (*malP*) sowie weitere an der Metabolisierung von Maltose beteiligte Proteine. Aus diesem Grund ist die Mutante G6MD2 nicht fähig, über den ADP-Glucose-Weg Glycogen oder ausgehend von Maltose  $\alpha$ -1,4-Glucane zu synthetisieren.

Zellen dieser Mutante wurden mit den cDNA-Clonen pSSSA-VK bzw. pSSSB-VK transformiert. Die Stärkesynthasen exprimierenden *E. coli*-Zellen wurden nach 2 h Induktion mit IPTG in 50 mM Tris-HCl pH 7,6, 10 % Glycerin, 2 mM EDTA, 2 mM DTT und 0,4 mM PMSF durch Ultraschall aufgeschlossen. Als Kontrolle dienten mit pBluescript transformierte Zellen. Die Abtrennung von intakten Zellen und Zellwandmaterial erfolgte durch eine Zentrifugation für 10 Minuten bei 13.000 g, und

anschließend wurde die Proteinkonzentration des Überstandes bestimmt. 100 µg Proteinextrakt wurden dem Reaktionspuffer (Endkonzentration: 50 mM Tricine-NaOH pH 8,5, 25 mM Kaliumacetat, 2 mM EDTA und 2 mM DTT, 1 mM ADP-Glucose) zugegeben. Für die Untersuchung der Citrat-stimulierten Reaktion ("primer"-unabhängig) befand sich im Reaktionspuffer zusätzlich 0,5 M Natriumcitrat, während die "primer"-abhängige Reaktion in Anwesenheit von 0,02 % (Gew./Vol.) Maltooligosacchariden (Glucidex 19; 1-30 Glucose-Einheiten) getestet wurde. Die Reaktion wurde bei Raumtemperatur über Nacht durchgeführt. Die synthetisierten Glucane wurden dann mit Lugolscher Lösung nachgewiesen und zur weiteren Charakterisierung spektralphotometrisch untersucht.

Sowohl die Isoform SSS A als auch die Isoform SSS B synthetisierten in der "primer"-abhängigen Reaktion (Abwesenheit von Citrat) Glucane. Das Absorptionsmaximum des durch SSS B synthetisierten Glucans lag bei 614 nm, was einem Glucan von ca. 150 Glucose-Einheiten entspricht. Das von SSS A gebildete Glucan absorbierte bei 575 nm, was auf die Synthese von kurzkettigen Glucanen mit einem Polymerisationsgrad von ca. 50 Glucose-Einheiten hindeutet.

In der "primer"-unabhängigen, d.h. bei der Citrat-stimulierten, Reaktion lieferte allein die Isoform SSS B ein Glucan, welches nach Anfärbung mit Lugolscher Lösung bei 612 nm absorbierte. Die Isoform SSS A zeigte bei der "primer"-unabhängigen Reaktion keine Aktivität und synthetisierte folglich kein Glucan.

Die Proteinextrakte aus den mit pBluescript transformierten Zellen lieferten in keinem der Reaktionsansätze Produkte.

## SEQUENZPROTOKOLL

## (1) ALLGEMEINE ANGABEN:

## (i) ANMELDER:

- (A) NAME: Institut fuer Genbiologische Forschung Berlin GmbH
- (B) STRASSE: Ihnestrasse 63
- (C) ORT: Berlin
- (E) LAND: DE
- (F) POSTLEITZAHL: 14195
- (G) TELEFON: (030) 8300070
- (H) TELEFAX: (030) 83000736

- (ii) BEZEICHNUNG DER ERFINDUNG: DNA-Molekuele codierend Enzyme, die an der Staerkesynthese beteiligt sind, Vektoren, Bakterien, transgene Pflanzenzellen und Pflanzen enthaltend diese Molekuele

- (iii) ANZAHL DER SEQUENZEN: 17

## (iv) COMPUTER-LESBARE FASSUNG:

- (A) DATENTRÄGER: Floppy disk
- (B) COMPUTER: IBM PC compatible
- (C) BETRIEBSSYSTEM: PC-DOS/MS-DOS
- (D) SOFTWARE: PatentIn Release #1.0, Version #1.30 (EPA)

## (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 1:

## (i) SEQUENZKENNZEICHEN:

- (A) LÄNGE: 2303 Basenpaare
- (B) ART: Nucleotid
- (C) STRANGFORM: nicht bekannt
- (D) TOPOLOGIE: linear

- (ii) ART DES MOLEKÜLS: cDNA

- (iii) HYPOTHETISCH: NEIN

- (iv) ANTISENSE: NEIN

## (vi) URSPRÜNGLICHE HERKUNFT:

- (A) ORGANISMUS: Solanum tuberosum
- (B) STAMM: cv Berolina
- (F) GEWEBETYP: Knollengewebe

## (vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:

- (A) BIBLIOTHEK: cDNA-Bibliothek in pBluescriptSKII+

## (ix) MERKMAL:

- (A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS
- (B) LAGE: 3..2033

(D) SONSTIGE ANGABEN:/function= "Polymerisierung von  
Staerke"  
/product= "Staerkesynthase"

(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 1:

GG CAC GAG GTC AAA AAG CTT GTT AAA TCT GAG AGA ATA GAT GGT GAT	47
His Glu Val Lys Lys Leu Val Lys Ser Glu Arg Ile Asp Gly Asp	
1 5 10 15	
TGG TGG TAT ACA GAG GTT GTT ATT CCT GAT CAG GCA CTT TTC TTG GAT	95
Trp Trp Tyr Thr Glu Val Val Ile Pro Asp Gln Ala Leu Phe Leu Asp	
20 25 30	
TGG GTT TTT GCT GAT GGT CCA CCC AAG CAT GCC ATT GCT TAT GAT AAC	143
Trp Val Phe Ala Asp Gly Pro Pro Lys His Ala Ile Ala Tyr Asp Asn	
35 40 45	
AAT CAC CGC CAA GAC TTC CAT GCC ATT GTC CCC AAC CAC ATT CCG GAG	191
Asn His Arg Gln Asp Phe His Ala Ile Val Pro Asn His Ile Pro Glu	
50 55 60	
GAA TTA TAT TGG GTT GAG GAA GAA CAT CAG ATC TTT AAG ACA CTT CAG	239
Glu Leu Tyr Trp Val Glu Glu Glu His Gln Ile Phe Lys Thr Leu Gln	
65 70 75	
GAG GAG AGA AGG CTT AGA GAA GCG GCT ATG CGT GCT AAG GTT GAA AAA	287
Glu Glu Arg Arg Leu Arg Glu Ala Ala Met Arg Ala Lys Val Glu Lys	
80 85 90 95	
ACA GCA CTT CTG AAA ACT GAA ACA AAG GAA AGA ACT ATG AAA TCA TTT	335
Thr Ala Leu Leu Lys Thr Glu Thr Lys Glu Arg Thr Met Lys Ser Phe	
100 105 110	
TTA CTG TCT CAG AAG CAT GTA GTA TAT ACT GAG CCT CTT GAT ATC CAA	383
Leu Leu Ser Gln Lys His Val Val Tyr Thr Glu Pro Leu Asp Ile Gln	
115 120 125	
GCT GGA AGC AGC GTC ACA GTT TAC TAT AAT CCC GCC AAT ACA GTA CTT	431
Ala Gly Ser Ser Val Thr Val Tyr Tyr Asn Pro Ala Asn Thr Val Leu	
130 135 140	
AAT GGT AAA CCT GAA ATT TGG TTC AGA TGT TCA TTT AAT CGC TGG ACT	479
Asn Gly Lys Pro Glu Ile Trp Phe Arg Cys Ser Phe Asn Arg Trp Thr	
145 150 155	
CAC CGC CTG GGT CCA TTG CCA CCT CAG AAA ATG TCG CCT GCT GAA AAT	527
His Arg Leu Gly Pro Leu Pro Pro Gln Lys Met Ser Pro Ala Glu Asn	
160 165 170 175	
GGC ACC CAT GTC AGA GCA ACT GTG AAG GTT CCA TTG GAT GCA TAT ATG	575
Gly Thr His Val Arg Ala Thr Val Lys Val Pro Leu Asp Ala Tyr Met	
180 185 190	

ATG	GAT	TTT	GTA	TTT	TCC	GAG	AGA	GAA	GAT	GGT	GGG	ATT	TTT	GAC	AAT	623
Met	Asp	Phe	Val	Phe	Ser	Glu	Arg	Glu	Asp	Gly	Gly	Ile	Phe	Asp	Asn	
			195					200					205			
AAG	AGC	GGA	ATG	GAC	TAT	CAC	ATA	CCT	GTG	TTT	GGA	GGA	GTC	GCT	AAA	671
Lys	Ser	Gly	Met	Asp	Tyr	His	Ile	Pro	Val	Phe	Gly	Gly	Val	Ala	Lys	
		210					215					220				
GAA	CCT	CCA	ATG	CAT	ATT	GTC	CAT	ATT	GCT	GTC	GAA	ATG	GCA	CCA	ATT	719
Glu	Pro	Pro	Met	His	Ile	Val	His	Ile	Ala	Val	Glu	Met	Ala	Pro	Ile	
	225					230					235					
GCA	AAG	GTG	GGA	GGC	CTT	GGT	GAT	GTT	GTT	ACT	AGT	CTT	TCC	CGT	GCT	767
Ala	Lys	Val	Gly	Gly	Leu	Gly	Asp	Val	Val	Thr	Ser	Leu	Ser	Arg	Ala	
240					245					250					255	
GTT	CAA	GAT	TTA	AAC	CAT	AAT	GTG	GAT	ATT	ATC	TTA	CCT	AAG	TAT	GAC	815
Val	Gln	Asp	Leu	Asn	His	Asn	Val	Asp	Ile	Ile	Leu	Pro	Lys	Tyr	Asp	
				260					265					270		
TGT	TTG	AAG	ATG	AAT	AAT	GTG	AAG	GAC	TTT	CGG	TTT	CAC	AAA	AAC	TAC	863
Cys	Leu	Lys	Met	Asn	Asn	Val	Lys	Asp	Phe	Arg	Phe	His	Lys	Asn	Tyr	
			275					280					285			
TTT	TGG	GGT	GGG	ACT	GAA	ATA	AAA	GTA	TGG	TTT	GGA	AAG	GTG	GAA	GGT	911
Phe	Trp	Gly	Gly	Thr	Glu	Ile	Lys	Val	Trp	Phe	Gly	Lys	Val	Glu	Gly	
		290					295					300				
CTC	TCG	GTC	TAT	TTT	TTG	GAG	CCT	CAA	AAC	GGG	TTA	TTT	TCG	AAA	GGG	959
Leu	Ser	Val	Tyr	Phe	Leu	Glu	Pro	Gln	Asn	Gly	Leu	Phe	Ser	Lys	Gly	
	305					310					315					
TGC	GTC	TAT	GGT	TGT	AGC	AAT	GAT	GGT	GAA	CGA	TTT	GGT	TTC	TTC	TGT	1007
Cys	Val	Tyr	Gly	Cys	Ser	Asn	Asp	Gly	Glu	Arg	Phe	Gly	Phe	Phe	Cys	
320					325					330					335	
CAC	GCG	GCT	TTG	GAG	TTT	CTT	CTG	CAA	GGT	GGA	TTT	AGT	CCG	GAT	ATC	1055
His	Ala	Ala	Leu	Glu	Phe	Leu	Leu	Gln	Gly	Gly	Phe	Ser	Pro	Asp	Ile	
				340					345					350		
ATT	CAT	TGC	CAT	GAT	TGG	TCT	AGT	GCT	CCT	GTT	GCT	TGG	CTC	TTT	AAG	1103
Ile	His	Cys	His	Asp	Trp	Ser	Ser	Ala	Pro	Val	Ala	Trp	Leu	Phe	Lys	
				355				360					365			
GAA	CAA	TAT	ACA	CAC	TAT	GGT	CTA	AGC	AAA	TCT	CGT	ATA	GTC	TTC	ACG	1151
Glu	Gln	Tyr	Thr	His	Tyr	Gly	Leu	Ser	Lys	Ser	Arg	Ile	Val	Phe	Thr	
		370					375					380				
ATA	CAT	AAT	CTT	GAA	TTT	GGG	GCA	GAT	CTC	ATT	GGG	AGA	GCA	ATG	ACT	1199
Ile	His	Asn	Leu	Glu	Phe	Gly	Ala	Asp	Leu	Ile	Gly	Arg	Ala	Met	Thr	
		385				390					395					
AAC	GCA	GAC	AAA	GCT	ACA	ACA	GTT	TCA	CCA	ACT	TAC	TCA	CAG	GAG	GTG	1247
Asn	Ala	Asp	Lys	Ala	Thr	Thr	Val	Ser	Pro	Thr	Tyr	Ser	Gln	Glu	Val	
400					405					410					415	

TCT	GGA	AAC	CCT	GTA	ATT	GCG	CCT	CAC	CTT	CAC	AAG	TTC	CAT	GGT	ATA	1295
Ser	Gly	Asn	Pro	Val	Ile	Ala	Pro	His	Leu	His	Lys	Phe	His	Gly	Ile	
				420					425					430		
GTG	AAT	GGG	ATT	GAC	CCA	GAT	ATT	TGG	GAT	CCT	TTA	AAC	GAT	AAG	TTC	1343
Val	Asn	Gly	Ile	Asp	Pro	Asp	Ile	Trp	Asp	Pro	Leu	Asn	Asp	Lys	Phe	
			435					440					445			
ATT	CCG	ATT	CCG	TAC	ACC	TCA	GAA	AAC	GTT	GTT	GAA	GGC	AAA	ACA	GCA	1391
Ile	Pro	Ile	Pro	Tyr	Thr	Ser	Glu	Asn	Val	Val	Glu	Gly	Lys	Thr	Ala	
		450					455					460				
GCC	AAG	GAA	GCT	TTG	CAG	CGA	AAA	CTT	GGA	CTG	AAA	CAG	GCT	GAC	CTT	1439
Ala	Lys	Glu	Ala	Leu	Gln	Arg	Lys	Leu	Gly	Leu	Lys	Gln	Ala	Asp	Leu	
	465					470					475					
CCT	TTG	GTA	GGA	ATT	ATC	ACC	CGC	TTA	ACT	CAC	CAG	AAA	GGA	ATC	CAC	1487
Pro	Leu	Val	Gly	Ile	Ile	Thr	Arg	Leu	Thr	His	Gln	Lys	Gly	Ile	His	
480					485					490					495	
CTC	ATT	AAA	CAT	GCT	ATT	TGG	CGC	ACC	TTG	GAA	CGG	AAC	GGA	CAG	GTA	1535
Leu	Ile	Lys	His	Ala	Ile	Trp	Arg	Thr	Leu	Glu	Arg	Asn	Gly	Gln	Val	
			500						505					510		
GTC	TTG	CTT	GGT	TCT	GCT	CCT	GAT	CCT	AGG	GTA	CAA	AAC	GAT	TTT	GTT	1583
Val	Leu	Leu	Gly	Ser	Ala	Pro	Asp	Pro	Arg	Val	Gln	Asn	Asp	Phe	Val	
			515					520					525			
AAT	TTG	GCA	AAT	CAA	TTG	CAC	TCC	AAA	TAT	AAT	GAC	CGC	GCA	CGA	CTC	1631
Asn	Leu	Ala	Asn	Gln	Leu	His	Ser	Lys	Tyr	Asn	Asp	Arg	Ala	Arg	Leu	
		530					535					540				
TGT	CTA	ACA	TAT	GAC	GAG	CCA	CTT	TCT	CAC	CTG	ATA	TAT	GCT	GGT	GCT	1679
Cys	Leu	Thr	Tyr	Asp	Glu	Pro	Leu	Ser	His	Leu	Ile	Tyr	Ala	Gly	Ala	
	545					550					555					
GAT	TTT	ATT	CTA	GTT	CCT	TCA	ATA	TTT	GAG	CCA	TGT	GGA	CTA	ACA	CAA	1727
Asp	Phe	Ile	Leu	Val	Pro	Ser	Ile	Phe	Glu	Pro	Cys	Gly	Leu	Thr	Gln	
560					565					570					575	
CTT	ACC	GCT	ATG	AGA	TAT	GGT	TCA	ATT	CCA	GTC	GTG	CGT	AAA	ACT	GGA	1775
Leu	Thr	Ala	Met	Arg	Tyr	Gly	Ser	Ile	Pro	Val	Val	Arg	Lys	Thr	Gly	
			580						585					590		
GGA	CTT	TAT	GAT	ACT	GTA	TTT	GAT	GTT	GAC	CAT	GAC	AAA	GAG	AGA	GCA	1823
Gly	Leu	Tyr	Asp	Thr	Val	Phe	Asp	Val	Asp	His	Asp	Lys	Glu	Arg	Ala	
			595				600						605			
CAA	CAG	TGT	GGT	CTT	GAA	CCA	AAT	GGA	TTC	AGC	TTT	GAT	GGA	GCA	GAT	1871
Gln	Gln	Cys	Gly	Leu	Glu	Pro	Asn	Gly	Phe	Ser	Phe	Asp	Gly	Ala	Asp	
		610					615					620				



GCT GGC GGA GTT GAT TAT GCT CTG AAT AGA GCT CTC TCT GCT TGG TAC	1919
Ala Gly Gly Val Asp Tyr Ala Leu Asn Arg Ala Leu Ser Ala Trp Tyr	
625 630 635	
GAT GGT CGG GAT TGG TTC AAC TCT TTA TGC AAG CAG GTC ATG GAA CAA	1967
Asp Gly Arg Asp Trp Phe Asn Ser Leu Cys Lys Gln Val Met Glu Gln	
640 645 650 655	
GAT TGG TCT TGG AAC CGA CCT GCT CTT GAT TAT TTG GAG CTT TAC CAT	2015
Asp Trp Ser Trp Asn Arg Pro Ala Leu Asp Tyr Leu Glu Leu Tyr His	
660 665 670	
GCT GCT AGA AAG TTA GAA TAGTTAGTTT GTGAGATGCT AGCAGAAAAA	2063
Ala Ala Arg Lys Leu Glu	
675	
TTCACGAGAT CTGCAATCTG TACAGGTTCA GTGTTTGCGT CTGGACAGCT TTTTATTTCC	2123
TATATCAAAG TATAAATCAA GTCTACACTG AGATCAATAG CAGACAGTCC TCAGTTCATT	2183
TCATTTTTTG TGCAACATAT GAAAGAGCTT AGCCTCTAAT AATGTAGTCA TTGATGATTA	2243
TTTGTTTTGG GAAGAAATGA GAAATCAAAG GATGCAAAAT ACTCTGAAAA AAAAAAAAAA	2303

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 2:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN:

(A) LÄNGE: 677 Aminosäuren

(B) ART: Aminosäure

(D) TOPOLOGIE: linear

(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein

(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 2:

His Glu Val Lys Lys Leu Val Lys Ser Glu Arg Ile Asp Gly Asp Trp	
1 5 10 15	
Trp Tyr Thr Glu Val Val Ile Pro Asp Gln Ala Leu Phe Leu Asp Trp	
20 25 30	
Val Phe Ala Asp Gly Pro Pro Lys His Ala Ile Ala Tyr Asp Asn Asn	
35 40 45	
His Arg Gln Asp Phe His Ala Ile Val Pro Asn His Ile Pro Glu Glu	
50 55 60	
Leu Tyr Trp Val Glu Glu Glu His Gln Ile Phe Lys Thr Leu Gln Glu	
65 70 75 80	
Glu Arg Arg Leu Arg Glu Ala Ala Met Arg Ala Lys Val Glu Lys Thr	
85 90 95	

Ala	Leu	Leu	Lys	Thr	Glu	Thr	Lys	Glu	Arg	Thr	Met	Lys	Ser	Phe	Leu	100	105	110	
Leu	Ser	Gln	Lys	His	Val	Val	Tyr	Thr	Glu	Pro	Leu	Asp	Ile	Gln	Ala	115	120	125	
Gly	Ser	Ser	Val	Thr	Val	Tyr	Tyr	Asn	Pro	Ala	Asn	Thr	Val	Leu	Asn	130	135	140	
Gly	Lys	Pro	Glu	Ile	Trp	Phe	Arg	Cys	Ser	Phe	Asn	Arg	Trp	Thr	His	145	150	155	160
Arg	Leu	Gly	Pro	Leu	Pro	Pro	Gln	Lys	Met	Ser	Pro	Ala	Glu	Asn	Gly	165	170	175	
Thr	His	Val	Arg	Ala	Thr	Val	Lys	Val	Pro	Leu	Asp	Ala	Tyr	Met	Met	180	185	190	
Asp	Phe	Val	Phe	Ser	Glu	Arg	Glu	Asp	Gly	Gly	Ile	Phe	Asp	Asn	Lys	195	200	205	
Ser	Gly	Met	Asp	Tyr	His	Ile	Pro	Val	Phe	Gly	Gly	Val	Ala	Lys	Glu	210	215	220	
Pro	Pro	Met	His	Ile	Val	His	Ile	Ala	Val	Glu	Met	Ala	Pro	Ile	Ala	225	230	235	240
Lys	Val	Gly	Gly	Leu	Gly	Asp	Val	Val	Thr	Ser	Leu	Ser	Arg	Ala	Val	245	250	255	
Gln	Asp	Leu	Asn	His	Asn	Val	Asp	Ile	Ile	Leu	Pro	Lys	Tyr	Asp	Cys	260	265	270	
Leu	Lys	Met	Asn	Asn	Val	Lys	Asp	Phe	Arg	Phe	His	Lys	Asn	Tyr	Phe	275	280	285	
Trp	Gly	Gly	Thr	Glu	Ile	Lys	Val	Trp	Phe	Gly	Lys	Val	Glu	Gly	Leu	290	295	300	
Ser	Val	Tyr	Phe	Leu	Glu	Pro	Gln	Asn	Gly	Leu	Phe	Ser	Lys	Gly	Cys	305	310	315	320
Val	Tyr	Gly	Cys	Ser	Asn	Asp	Gly	Glu	Arg	Phe	Gly	Phe	Phe	Cys	His	325	330	335	
Ala	Ala	Leu	Glu	Phe	Leu	Leu	Gln	Gly	Gly	Phe	Ser	Pro	Asp	Ile	Ile	340	345	350	
His	Cys	His	Asp	Trp	Ser	Ser	Ala	Pro	Val	Ala	Trp	Leu	Phe	Lys	Glu	355	360	365	
Gln	Tyr	Thr	His	Tyr	Gly	Leu	Ser	Lys	Ser	Arg	Ile	Val	Phe	Thr	Ile	370	375	380	

His Asn Leu Glu Phe Gly Ala Asp Leu Ile Gly Arg Ala Met Thr Asn  
 385 390 395 400  
 Ala Asp Lys Ala Thr Thr Val Ser Pro Thr Tyr Ser Gln Glu Val Ser  
 405 410 415  
 Gly Asn Pro Val Ile Ala Pro His Leu His Lys Phe His Gly Ile Val  
 420 425 430  
 Asn Gly Ile Asp Pro Asp Ile Trp Asp Pro Leu Asn Asp Lys Phe Ile  
 435 440 445  
 Pro Ile Pro Tyr Thr Ser Glu Asn Val Val Glu Gly Lys Thr Ala Ala  
 450 455 460  
 Lys Glu Ala Leu Gln Arg Lys Leu Gly Leu Lys Gln Ala Asp Leu Pro  
 465 470 475 480  
 Leu Val Gly Ile Ile Thr Arg Leu Thr His Gln Lys Gly Ile His Leu  
 485 490 495  
 Ile Lys His Ala Ile Trp Arg Thr Leu Glu Arg Asn Gly Gln Val Val  
 500 505 510  
 Leu Leu Gly Ser Ala Pro Asp Pro Arg Val Gln Asn Asp Phe Val Asn  
 515 520 525  
 Leu Ala Asn Gln Leu His Ser Lys Tyr Asn Asp Arg Ala Arg Leu Cys  
 530 535 540  
 Leu Thr Tyr Asp Glu Pro Leu Ser His Leu Ile Tyr Ala Gly Ala Asp  
 545 550 555 560  
 Phe Ile Leu Val Pro Ser Ile Phe Glu Pro Cys Gly Leu Thr Gln Leu  
 565 570 575  
 Thr Ala Met Arg Tyr Gly Ser Ile Pro Val Val Arg Lys Thr Gly Gly  
 580 585 590  
 Leu Tyr Asp Thr Val Phe Asp Val Asp His Asp Lys Glu Arg Ala Gln  
 595 600 605  
 Gln Cys Gly Leu Glu Pro Asn Gly Phe Ser Phe Asp Gly Ala Asp Ala  
 610 615 620  
 Gly Gly Val Asp Tyr Ala Leu Asn Arg Ala Leu Ser Ala Trp Tyr Asp  
 625 630 635 640  
 Gly Arg Asp Trp Phe Asn Ser Leu Cys Lys Gln Val Met Glu Gln Asp  
 645 650 655  
 Trp Ser Trp Asn Arg Pro Ala Leu Asp Tyr Leu Glu Leu Tyr His Ala  
 660 665 670

Ala Arg Lys Leu Glu  
675

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 3:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN:

- (A) LÄNGE: 1758 Basenpaare
- (B) ART: Nucleotid
- (C) STRANGFORM: nicht bekannt
- (D) TOPOLOGIE: linear

(ii) ART DES MOLEKÜLS: cDNA zu mRNA

(iii) HYPOTHETISCH: NEIN

(iv) ANTISENSE: NEIN

(vi) URSPRÜNGLICHE HERKUNFT:

- (A) ORGANISMUS: Solanum tuberosum
- (B) STAMM: cv. Berolina
- (F) GEWEBETYP: Knollengewebe

(vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:

- (A) BIBLIOTHEK: cDNA-Bibliothek in pBluescriptSKII+

(ix) MERKMAL:

- (A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS
- (B) LAGE: 1..1377
- (D) SONSTIGE ANGABEN: /function= "Polymerisierung von  
Staerke"  
/product= "Staerkesynthase"

(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 3:

GGC	ACG	AGC	AAT	GCT	GTT	GAC	CTT	GAT	GTG	CGG	GCC	ACT	GTC	CAT	TGC	48
Gly	Thr	Ser	Asn	Ala	Val	Asp	Leu	Asp	Val	Arg	Ala	Thr	Val	His	Cys	
1				5					10					15		
TTT	GGT	GAT	GCA	CAG	GAA	GTA	GCC	TTC	TAC	CAT	GAA	TAC	AGG	GCA	GGT	96
Phe	Gly	Asp	Ala	Gln	Glu	Val	Ala	Phe	Tyr	His	Glu	Tyr	Arg	Ala	Gly	
			20					25					30			
GTT	GAT	TGG	GTA	TTT	GTG	GAC	CAC	TCT	TCT	TAC	CGC	AGA	CCT	GGA	ACG	144
Val	Asp	Trp	Val	Phe	Val	Asp	His	Ser	Ser	Tyr	Arg	Arg	Pro	Gly	Thr	
			35				40					45				
CCA	TAT	GGT	GAT	ATT	TAT	GGT	GCA	TTT	GGT	GAT	AAT	CAG	TTT	CGC	TTC	192
Pro	Tyr	Gly	Asp	Ile	Tyr	Gly	Ala	Phe	Gly	Asp	Asn	Gln	Phe	Arg	Phe	
			50				55				60					
ACT	TTG	CTT	TCT	CAC	GCA	GCA	TGT	GAA	GCG	CCA	TTG	GTT	CTT	CCA	CTG	240
Thr	Leu	Leu	Ser	His	Ala	Ala	Cys	Glu	Ala	Pro	Leu	Val	Leu	Pro	Leu	
65					70					75					80	

GGA	GGG	TTC	ACT	TAT	GGA	GAG	AAG	TGC	TTG	TTT	CTC	GCT	AAT	GAT	TGC	288
Gly	Gly	Phe	Thr	Tyr	Gly	Glu	Lys	Cys	Leu	Phe	Leu	Ala	Asn	Asp	Cys	
			85						90					95		
AAC	GCT	GCC	TTG	GTT	CCT	TTA	CTT	TTA	GCG	GCC	AAG	TAT	CGT	CCT	TAT	336
Asn	Ala	Ala	Leu	Val	Pro	Leu	Leu	Leu	Ala	Ala	Lys	Tyr	Arg	Pro	Tyr	
			100					105					110			
GGT	GTT	TAC	AAG	GAT	GCT	CGT	AGT	ATT	GTC	GCA	ATA	CAC	AAC	ATT	GCA	384
Gly	Val	Tyr	Lys	Asp	Ala	Arg	Ser	Ile	Val	Ala	Ile	His	Asn	Ile	Ala	
		115					120					125				
CAT	CAG	GGA	GTG	GAG	CCT	GCA	GTA	ACC	TAC	AAT	AAT	TTG	GGT	TTG	CCT	432
His	Gln	Gly	Val	Glu	Pro	Ala	Val	Thr	Tyr	Asn	Asn	Leu	Gly	Leu	Pro	
	130					135					140					
CCA	CAA	TGG	TAT	GGA	GCA	GTT	GAA	TGG	ATA	TTT	CCC	ACA	TGG	GCA	AGG	480
Pro	Gln	Trp	Tyr	Gly	Ala	Val	Glu	Trp	Ile	Phe	Pro	Thr	Trp	Ala	Arg	
145					150					155					160	
GCG	CAT	GCG	CTT	GAC	ACT	GGT	GAA	ACA	GTG	AAC	GTT	TTG	AAA	GGG	GCA	528
Ala	His	Ala	Leu	Asp	Thr	Gly	Glu	Thr	Val	Asn	Val	Leu	Lys	Gly	Ala	
			165						170					175		
ATA	GCA	GTT	GCT	GAT	CGG	ATA	CTG	ACA	GTT	AGC	CAG	GGA	TAC	TCA	TGG	576
Ile	Ala	Val	Ala	Asp	Arg	Ile	Leu	Thr	Val	Ser	Gln	Gly	Tyr	Ser	Trp	
			180					185					190			
GAA	ATA	ACA	ACT	CCT	GAA	GGG	GGA	TAT	GGG	CTA	CAT	GAG	CTG	TTG	AGC	624
Glu	Ile	Thr	Thr	Pro	Glu	Gly	Gly	Tyr	Gly	Leu	His	Glu	Leu	Leu	Ser	
		195					200					205				
AGT	AGA	CAG	TCT	GTT	CTT	AAT	GGA	ATT	ACT	AAT	GGA	ATA	GAT	GTT	AAT	672
Ser	Arg	Gln	Ser	Val	Leu	Asn	Gly	Ile	Thr	Asn	Gly	Ile	Asp	Val	Asn	
	210					215					220					
GAT	TGG	AAC	CCG	TCG	ACA	GAT	GAG	CAT	ATC	GCT	TCG	CAT	TAC	TCC	ATC	720
Asp	Trp	Asn	Pro	Ser	Thr	Asp	Glu	His	Ile	Ala	Ser	His	Tyr	Ser	Ile	
225					230					235					240	
AAT	GAC	CTC	TCC	CCC	CCT	GGA	AAG	GTT	CAG	TGC	AAG	ACT	GAT	CTG	CAA	768
Asn	Asp	Leu	Ser	Pro	Pro	Gly	Lys	Val	Gln	Cys	Lys	Thr	Asp	Leu	Gln	
			245						250					255		
AAG	GAA	CTG	GGC	CTT	CCA	ATT	CGA	CCC	GAT	TGT	CCA	CTG	ATT	GGA	TTT	816
Lys	Glu	Leu	Gly	Leu	Pro	Ile	Arg	Pro	Asp	Cys	Pro	Leu	Ile	Gly	Phe	
			260					265					270			
ATT	GGA	AGG	CTG	GAC	TAC	CAG	AAA	GGT	GTT	GAC	ATA	ATC	CTG	TCA	GCA	864
Ile	Gly	Arg	Leu	Asp	Tyr	Gln	Lys	Gly	Val	Asp	Ile	Ile	Leu	Ser	Ala	
		275					280					285				
ATT	CCA	GAA	CTT	ATG	CAG	AAT	GAT	GTC	CAA	GTT	GTA	ATG	CTT	GGA	TCT	912
Ile	Pro	Glu	Leu	Met	Gln	Asn	Asp	Val	Gln	Val	Val	Met	Leu	Gly	Ser	
	290					295					300					

GGT GAG AAA CAA TAT GAA GAC TGG ATG AGA CAT ACA GAA AAT CTT TTT Gly Glu Lys Gln Tyr Glu Asp Trp Met Arg His Thr Glu Asn Leu Phe 305 310 315 320	960
AAA GAC AAA TTT CGT GCT TGG GTT GGA TTT AAT GTT CCA GTT TCT CAT Lys Asp Lys Phe Arg Ala Trp Val Gly Phe Asn Val Pro Val Ser His 325 330 335	1008
AGG ATA ACA GCA GGA TGC GAC ATA CTA TTG ATG CCC TCA AGA TTC GAA Arg Ile Thr Ala Gly Cys Asp Ile Leu Leu Met Pro Ser Arg Phe Glu 340 345 350	1056
CCG TGT GGC TTA AAC CAA TTG TAT GCA ATG AGA TAT GGC ACC ATA CCT Pro Cys Gly Leu Asn Gln Leu Tyr Ala Met Arg Tyr Gly Thr Ile Pro 355 360 365	1104
ATT GTT CAT AGC ACG GGG GGC CTA AGA GAC ACA GTG AAG GAT TTT AAT Ile Val His Ser Thr Gly Gly Leu Arg Asp Thr Val Lys Asp Phe Asn 370 375 380	1152
CCA TAT GCT CAA GAA GGA AAA GGT GAA GGT ACC GGG TGG ACA TTT TCT Pro Tyr Ala Gln Glu Gly Lys Gly Glu Gly Thr Gly Trp Thr Phe Ser 385 390 395 400	1200
CCT CTA ACG AGT GAA AAG TTG TTT GAT ACA CTG AAG CTG GCG ATC AGG Pro Leu Thr Ser Glu Lys Leu Phe Asp Thr Leu Lys Leu Ala Ile Arg 405 410 415	1248
ACT TAT ACA GAA CAT AAG TCA TCT TGG GAG GGA TTG ATG AAG AGA GGT Thr Tyr Thr Glu His Lys Ser Ser Trp Glu Gly Leu Met Lys Arg Gly 420 425 430	1296
ATG GGA AGG GAC TAT TCC TGG GAA AAT GCA GCC ATT CAA TAT GAG CAA Met Gly Arg Asp Tyr Ser Trp Glu Asn Ala Ala Ile Gln Tyr Glu Gln 435 440 445	1344
GTT TTC ACC TGG GCC TTT ATA GAT CCT CCA TAT GTCAGATGAT TTATCAAGAA Val Phe Thr Trp Ala Phe Ile Asp Pro Pro Tyr 450 455	1397
AGATTGCAAA CGGGATACAT CATTAAACTA TACGCAGAGC TTTTGGTGCT ATTAGCTACT	1457
GTCATTGGGC GCGGAATGTT TGTGGTTCTT TCTGATTCAG AGAGATCAAG TTAGTTCCAA	1517
AGACATGTAG CCTGCCCCCTG TCTGTGATGA AGTAAACTA CAAAGGCAAT TAGAAACCCA	1577
CCAACAACCTG CCTCCTTTGG GAGAAGAGTG GAAATATGTA AAAAAGAATT TTGAGTTTAA	1637
TGTCAATTGA ATTAATTATT CTCATTTTAA AAAAAACAT CTCATCTCAT ACAATATATA	1697
AAATTGATCA TGATTGATGC CCCCTAAAAA AAAAAAAAAA AAAAAAAAAA AAAAAAAAAA	1757
A	1758



## (2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 4:

## (i) SEQUENZKENNZEICHEN:

(A) LÄNGE: 459 Aminosäuren

(B) ART: Aminosäure

(D) TOPOLOGIE: linear

(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein

(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 4:

Gly	Thr	Ser	Asn	Ala	Val	Asp	Leu	Asp	Val	Arg	Ala	Thr	Val	His	Cys	1	5	10	15
Phe	Gly	Asp	Ala	Gln	Glu	Val	Ala	Phe	Tyr	His	Glu	Tyr	Arg	Ala	Gly	20	25	30	
Val	Asp	Trp	Val	Phe	Val	Asp	His	Ser	Ser	Tyr	Arg	Arg	Pro	Gly	Thr	35	40	45	
Pro	Tyr	Gly	Asp	Ile	Tyr	Gly	Ala	Phe	Gly	Asp	Asn	Gln	Phe	Arg	Phe	50	55	60	
Thr	Leu	Leu	Ser	His	Ala	Ala	Cys	Glu	Ala	Pro	Leu	Val	Leu	Pro	Leu	65	70	75	80
Gly	Gly	Phe	Thr	Tyr	Gly	Glu	Lys	Cys	Leu	Phe	Leu	Ala	Asn	Asp	Cys	85	90	95	
Asn	Ala	Ala	Leu	Val	Pro	Leu	Leu	Leu	Ala	Ala	Lys	Tyr	Arg	Pro	Tyr	100	105	110	
Gly	Val	Tyr	Lys	Asp	Ala	Arg	Ser	Ile	Val	Ala	Ile	His	Asn	Ile	Ala	115	120	125	
His	Gln	Gly	Val	Glu	Pro	Ala	Val	Thr	Tyr	Asn	Asn	Leu	Gly	Leu	Pro	130	135	140	
Pro	Gln	Trp	Tyr	Gly	Ala	Val	Glu	Trp	Ile	Phe	Pro	Thr	Trp	Ala	Arg	145	150	155	160
Ala	His	Ala	Leu	Asp	Thr	Gly	Glu	Thr	Val	Asn	Val	Leu	Lys	Gly	Ala	165	170	175	
Ile	Ala	Val	Ala	Asp	Arg	Ile	Leu	Thr	Val	Ser	Gln	Gly	Tyr	Ser	Trp	180	185	190	
Glu	Ile	Thr	Thr	Pro	Glu	Gly	Gly	Tyr	Gly	Leu	His	Glu	Leu	Leu	Ser	195	200	205	
Ser	Arg	Gln	Ser	Val	Leu	Asn	Gly	Ile	Thr	Asn	Gly	Ile	Asp	Val	Asn	210	215	220	
Asp	Trp	Asn	Pro	Ser	Thr	Asp	Glu	His	Ile	Ala	Ser	His	Tyr	Ser	Ile	225	230	235	240

Asn Asp Leu Ser Pro Pro Gly Lys Val Gln Cys Lys Thr Asp Leu Gln  
 245 250 255  
 Lys Glu Leu Gly Leu Pro Ile Arg Pro Asp Cys Pro Leu Ile Gly Phe  
 260 265 270  
 Ile Gly Arg Leu Asp Tyr Gln Lys Gly Val Asp Ile Ile Leu Ser Ala  
 275 280 285  
 Ile Pro Glu Leu Met Gln Asn Asp Val Gln Val Val Met Leu Gly Ser  
 290 295 300  
 Gly Glu Lys Gln Tyr Glu Asp Trp Met Arg His Thr Glu Asn Leu Phe  
 305 310 315 320  
 Lys Asp Lys Phe Arg Ala Trp Val Gly Phe Asn Val Pro Val Ser His  
 325 330 335  
 Arg Ile Thr Ala Gly Cys Asp Ile Leu Leu Met Pro Ser Arg Phe Glu  
 340 345 350  
 Pro Cys Gly Leu Asn Gln Leu Tyr Ala Met Arg Tyr Gly Thr Ile Pro  
 355 360 365  
 Ile Val His Ser Thr Gly Gly Leu Arg Asp Thr Val Lys Asp Phe Asn  
 370 375 380  
 Pro Tyr Ala Gln Glu Gly Lys Gly Glu Gly Thr Gly Trp Thr Phe Ser  
 385 390 395 400  
 Pro Leu Thr Ser Glu Lys Leu Phe Asp Thr Leu Lys Leu Ala Ile Arg  
 405 410 415  
 Thr Tyr Thr Glu His Lys Ser Ser Trp Glu Gly Leu Met Lys Arg Gly  
 420 425 430  
 Met Gly Arg Asp Tyr Ser Trp Glu Asn Ala Ala Ile Gln Tyr Glu Gln  
 435 440 445  
 Val Phe Thr Trp Ala Phe Ile Asp Pro Pro Tyr  
 450 455

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 5:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN:

- (A) LÄNGE: 1926 Basenpaare
- (B) ART: Nucleotid
- (C) STRANGFORM: nicht bekannt
- (D) TOPOLOGIE: linear

(ii) ART DES MOLEKÜLS: cDNA zu mRNA

(iii) HYPOTHETISCH: NEIN

(iv) ANTISENSE: NEIN

(vi) URSPRÜNGLICHE HERKUNFT:

(A) ORGANISMUS: Solanum tuberosum

(B) STAMM: cv. Berolina

(F) GEWEBETYP: Knollengewebe

(vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:

(A) BIBLIOTHEK: cDNA-Bibliothek in pBluescriptSK+

(ix) MERKMAL:

(A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS

(B) LAGE: 2..1675

(D) SONSTIGE ANGABEN: /function= "Polymerisierung von  
Staerke"  
/product= "Staerkesynthase"

(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 5:

C GGC ACG AGC AAA AGT TTA GTA GAT GTT CCT GGA AAG AAG ATC CAG	46
Gly Thr Ser Lys Ser Leu Val Asp Val Pro Gly Lys Lys Ile Gln	
1 5 10 15	
TCT TAT ATG CCT TCA TTA CGT AAA GAA TCC TCA GCA TCC CAT GTG GAA	94
Ser Tyr Met Pro Ser Leu Arg Lys Glu Ser Ser Ala Ser His Val Glu	
20 25 30	
CAG AGG AAT GAA AAT CTT GAA GGA TCA AGT GCT GAG GCA AAC GAA GAG	142
Gln Arg Asn Glu Asn Leu Glu Gly Ser Ser Ala Glu Ala Asn Glu Glu	
35 40 45	
ACT GAA GAT CCT GTG AAT ATA GAT GAG AAA CCC CCT CCA TTG GCA GGA	190
Thr Glu Asp Pro Val Asn Ile Asp Glu Lys Pro Pro Pro Leu Ala Gly	
50 55 60	
ACA AAT GTT ATG AAC ATT ATT TTG GTG GCT TCA GAA TGC GCT CCA TGG	238
Thr Asn Val Met Asn Ile Ile Leu Val Ala Ser Glu Cys Ala Pro Trp	
65 70 75	
TCT AAA ACA GGT GGG CTT GGA GAT GTT GCT GGA GCA TTA CCC AAA GCT	286
Ser Lys Thr Gly Gly Leu Gly Asp Val Ala Gly Ala Leu Pro Lys Ala	
80 85 90 95	
TTG GCT CGA CGT GGC CAC AGA GTT ATG GTT GTG GCA CCT CGT TAT GAC	334
Leu Ala Arg Arg Gly His Arg Val Met Val Val Ala Pro Arg Tyr Asp	
100 105 110	
AAC TAT CCT GAA CCT CAA GAT TCT GGT GTA AGA AAA ATT TAT AAA GTT	382
Asn Tyr Pro Glu Pro Gln Asp Ser Gly Val Arg Lys Ile Tyr Lys Val	
115 120 125	
GAT GGT CAG GAT GTG GAA GTG ACT TAC TTC CAA GCT TTT ATT GAT GGT	430
Asp Gly Gln Asp Val Glu Val Thr Tyr Phe Gln Ala Phe Ile Asp Gly	
130 135 140	

GTG	GAT	TTT	GTT	TTC	ATT	GAC	AGT	CAT	ATG	TTT	AGA	CAC	ATT	GGG	AAC	478
Val	Asp	Phe	Val	Phe	Ile	Asp	Ser	His	Met	Phe	Arg	His	Ile	Gly	Asn	
	145					150					155					
AAC	ATT	TAC	GGA	GGG	AAC	CGT	GTG	GAT	ATT	TTA	AAA	CGC	ATG	GTT	TTA	526
Asn	Ile	Tyr	Gly	Gly	Asn	Arg	Val	Asp	Ile	Leu	Lys	Arg	Met	Val	Leu	
160					165					170					175	
TTT	TGC	AAA	GCA	GCG	ATT	GAG	GTT	CCT	TGG	CAT	GTT	CCA	TGT	GGT	GGG	574
Phe	Cys	Lys	Ala	Ala	Ile	Glu	Val	Pro	Trp	His	Val	Pro	Cys	Gly	Gly	
				180					185					190		
GTC	TGC	TAT	GGA	GAT	GGA	AAT	TTA	GTG	TTC	ATT	GCT	AAT	GAT	TGG	CAT	622
Val	Cys	Tyr	Gly	Asp	Gly	Asn	Leu	Val	Phe	Ile	Ala	Asn	Asp	Trp	His	
			195				200						205			
ACT	GCT	TTA	TTG	CCA	GTA	TAT	CTG	AAA	GCT	TAT	TAT	CGT	GAC	AAT	GGA	670
Thr	Ala	Leu	Leu	Pro	Val	Tyr	Leu	Lys	Ala	Tyr	Tyr	Arg	Asp	Asn	Gly	
		210					215					220				
ATT	ATG	AAC	TAT	ACA	AGA	TCT	GTC	CTG	GTG	ATT	CAT	AAC	ATC	GCT	CAT	718
Ile	Met	Asn	Tyr	Thr	Arg	Ser	Val	Leu	Val	Ile	His	Asn	Ile	Ala	His	
	225					230					235					
CAG	GGT	CGT	GGT	CCT	TTG	GAG	GAT	TTT	TCA	TAT	GTA	GAT	CTT	CCA	CCA	766
Gln	Gly	Arg	Gly	Pro	Leu	Glu	Asp	Phe	Ser	Tyr	Val	Asp	Leu	Pro	Pro	
240					245					250					255	
CAC	TAT	ATG	GAC	CCT	TTC	AAG	TTG	TAT	GAC	CCA	GTA	GGA	GGT	GAG	CAT	814
His	Tyr	Met	Asp	Pro	Phe	Lys	Leu	Tyr	Asp	Pro	Val	Gly	Gly	Glu	His	
				260					265					270		
TTC	AAC	ATT	TTT	GCG	GCT	GGT	CTA	AAG	ACA	GCA	GAT	CGT	GTA	GTT	ACA	862
Phe	Asn	Ile	Phe	Ala	Ala	Gly	Leu	Lys	Thr	Ala	Asp	Arg	Val	Val	Thr	
			275					280					285			
GTT	AGT	CAT	GGA	TAT	TCA	TGG	GAA	CTA	AAG	ACT	TCC	CAA	GGT	GGT	TGG	910
Val	Ser	His	Gly	Tyr	Ser	Trp	Glu	Leu	Lys	Thr	Ser	Gln	Gly	Gly	Trp	
		290					295					300				
GGA	TTG	CAT	CAG	ATA	ATT	AAT	GAG	AAC	GAT	TGG	AAA	TTA	CAG	GGT	ATT	958
Gly	Leu	His	Gln	Ile	Ile	Asn	Glu	Asn	Asp	Trp	Lys	Leu	Gln	Gly	Ile	
	305					310					315					
GTG	AAT	GGG	ATT	GAT	ACA	AAA	GAG	TGG	AAC	CCT	GAG	TTG	GAC	GTT	CAC	1006
Val	Asn	Gly	Ile	Asp	Thr	Lys	Glu	Trp	Asn	Pro	Glu	Leu	Asp	Val	His	
320					325					330					335	
TTA	CAG	TCA	GAT	GGT	TAC	ATG	AAC	TAC	TCC	TTG	GAC	ACG	CTA	CAG	ACT	1054
Leu	Gln	Ser	Asp	Gly	Tyr	Met	Asn	Tyr	Ser	Leu	Asp	Thr	Leu	Gln	Thr	
				340					345					350		

GGC AAG CCT CAA TGT AAA GCT GCA TTG CAG AAG GAA CTT GGT TTA CCA Gly Lys Pro Gln Cys Lys Ala Ala Leu Gln Lys Glu Leu Gly Leu Pro 355 360 365	1102
GTT CGT GAT GAT GTC CCA CTG ATC GGT TTC ATT GGG AGG CTT GAC CCA Val Arg Asp Asp Val Pro Leu Ile Gly Phe Ile Gly Arg Leu Asp Pro 370 375 380	1150
CAA AAG GGT GTT GAT CTG ATT GCT GAG GCC AGT GCT TGG ATG ATG GGT Gln Lys Gly Val Asp Leu Ile Ala Glu Ala Ser Ala Trp Met Met Gly 385 390 395	1198
CAG GAT GTA CAA CTG GTC ATG TTG GGG ACG GGG AGG CGT GAC CTT GAA Gln Asp Val Gln Leu Val Met Leu Gly Thr Gly Arg Arg Asp Leu Glu 400 405 410 415	1246
CAG ATG CTA AGG CAA TTT GAG TGT CAA CAC AAT GAT AAA ATT AGA GGA Gln Met Leu Arg Gln Phe Glu Cys Gln His Asn Asp Lys Ile Arg Gly 420 425 430	1294
TGG GTT GGT TTC TCT GTG AAG ACT TCT CAT CGT ATA ACT GCT GGT GCA Trp Val Gly Phe Ser Val Lys Thr Ser His Arg Ile Thr Ala Gly Ala 435 440 445	1342
GAC ATT CTG CTC ATG CCT TCT AGA TTT GAG GCC TTG CGA CTG AAC CAG Asp Ile Leu Leu Met Pro Ser Arg Phe Glu Ala Leu Arg Leu Asn Gln 450 455 460	1390
CTT TAT GCA ATG AAA TAT GGG ACT ATT CCT GTT GTT CAT GCA GTA GGA Leu Tyr Ala Met Lys Tyr Gly Thr Ile Pro Val Val His Ala Val Gly 465 470 475	1438
GGA CTC AGA GAT ACT GTG CAG CCC TTT GAT CCT TTT AAT GAG TCA GGA Gly Leu Arg Asp Thr Val Gln Pro Phe Asp Pro Phe Asn Glu Ser Gly 480 485 490 495	1486
CTG GGG TGG ACC TTC AGT AGG GCT GAA GCT AGC CAG CTG ATC CAC GCA Leu Gly Trp Thr Phe Ser Arg Ala Glu Ala Ser Gln Leu Ile His Ala 500 505 510	1534
TTA GGA AAT TGC TTA CTG ACT TAT CGT GAG TAC AAA AAG AGT TGG GAG Leu Gly Asn Cys Leu Leu Thr Tyr Arg Glu Tyr Lys Lys Ser Trp Glu 515 520 525	1582
GGG ATT CAG ACA CGT TGT ATG ACA CAA GAC TTA AGT TGG GAT AAT GCT Gly Ile Gln Thr Arg Cys Met Thr Gln Asp Leu Ser Trp Asp Asn Ala 530 535 540	1630
GCT CAG AAC TAT GAA GAA GTT CTC ATC GCT GCT AAG TAT CAG TGG Ala Gln Asn Tyr Glu Glu Val Leu Ile Ala Ala Lys Tyr Gln Trp 545 550 555	1675
TGAGGTTTCAT TACTTGTAGA TATTTGGGGA TTTTGGCCAT TGTATCAAGT TCTAATGATG	1735
GGATTTCAGA GACATGTTTC TGGTATCGAC ACGAGAGGAT GCATGCAACA AGTTGGCTAA	1795

CTATCATACT ACTACCACGT CAGGAATGAT TGCCGCACTT GATCATGTAA TCATGTATAT 1855  
 ACTCTATTTT GTTTGCAAAA TGTAGTTACA TGTTGCAATT TCTAAAAAAA AAAAAAAAAA 1915  
 AAAAAAAAAA A 1926

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 6:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN:

- (A) LÄNGE: 558 Aminosäuren
- (B) ART: Aminosäure
- (D) TOPOLOGIE: linear

(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein

(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 6:

Gly	Thr	Ser	Lys	Ser	Leu	Val	Asp	Val	Pro	Gly	Lys	Lys	Ile	Gln	Ser	1	5	10	15
Tyr	Met	Pro	Ser	Leu	Arg	Lys	Glu	Ser	Ser	Ala	Ser	His	Val	Glu	Gln	20	25	30	
Arg	Asn	Glu	Asn	Leu	Glu	Gly	Ser	Ser	Ala	Glu	Ala	Asn	Glu	Glu	Thr	35	40	45	
Glu	Asp	Pro	Val	Asn	Ile	Asp	Glu	Lys	Pro	Pro	Pro	Leu	Ala	Gly	Thr	50	55	60	
Asn	Val	Met	Asn	Ile	Ile	Leu	Val	Ala	Ser	Glu	Cys	Ala	Pro	Trp	Ser	65	70	75	80
Lys	Thr	Gly	Gly	Leu	Gly	Asp	Val	Ala	Gly	Ala	Leu	Pro	Lys	Ala	Leu	85	90	95	
Ala	Arg	Arg	Gly	His	Arg	Val	Met	Val	Val	Ala	Pro	Arg	Tyr	Asp	Asn	100	105	110	
Tyr	Pro	Glu	Pro	Gln	Asp	Ser	Gly	Val	Arg	Lys	Ile	Tyr	Lys	Val	Asp	115	120	125	
Gly	Gln	Asp	Val	Glu	Val	Thr	Tyr	Phe	Gln	Ala	Phe	Ile	Asp	Gly	Val	130	135	140	
Asp	Phe	Val	Phe	Ile	Asp	Ser	His	Met	Phe	Arg	His	Ile	Gly	Asn	Asn	145	150	155	160
Ile	Tyr	Gly	Gly	Asn	Arg	Val	Asp	Ile	Leu	Lys	Arg	Met	Val	Leu	Phe	165	170	175	
Cys	Lys	Ala	Ala	Ile	Glu	Val	Pro	Trp	His	Val	Pro	Cys	Gly	Gly	Val	180	185	190	



Cys Tyr Gly Asp Gly Asn Leu Val Phe Ile Ala Asn Asp Trp His Thr  
 195 200 205  
 Ala Leu Leu Pro Val Tyr Leu Lys Ala Tyr Tyr Arg Asp Asn Gly Ile  
 210 215 220  
 Met Asn Tyr Thr Arg Ser Val Leu Val Ile His Asn Ile Ala His Gln  
 225 230 235 240  
 Gly Arg Gly Pro Leu Glu Asp Phe Ser Tyr Val Asp Leu Pro Pro His  
 245 250 255  
 Tyr Met Asp Pro Phe Lys Leu Tyr Asp Pro Val Gly Gly Glu His Phe  
 260 265 270  
 Asn Ile Phe Ala Ala Gly Leu Lys Thr Ala Asp Arg Val Val Thr Val  
 275 280 285  
 Ser His Gly Tyr Ser Trp Glu Leu Lys Thr Ser Gln Gly Gly Trp Gly  
 290 295 300  
 Leu His Gln Ile Ile Asn Glu Asn Asp Trp Lys Leu Gln Gly Ile Val  
 305 310 315 320  
 Asn Gly Ile Asp Thr Lys Glu Trp Asn Pro Glu Leu Asp Val His Leu  
 325 330 335  
 Gln Ser Asp Gly Tyr Met Asn Tyr Ser Leu Asp Thr Leu Gln Thr Gly  
 340 345 350  
 Lys Pro Gln Cys Lys Ala Ala Leu Gln Lys Glu Leu Gly Leu Pro Val  
 355 360 365  
 Arg Asp Asp Val Pro Leu Ile Gly Phe Ile Gly Arg Leu Asp Pro Gln  
 370 375 380  
 Lys Gly Val Asp Leu Ile Ala Glu Ala Ser Ala Trp Met Met Gly Gln  
 385 390 395 400  
 Asp Val Gln Leu Val Met Leu Gly Thr Gly Arg Arg Asp Leu Glu Gln  
 405 410 415  
 Met Leu Arg Gln Phe Glu Cys Gln His Asn Asp Lys Ile Arg Gly Trp  
 420 425 430  
 Val Gly Phe Ser Val Lys Thr Ser His Arg Ile Thr Ala Gly Ala Asp  
 435 440 445  
 Ile Leu Leu Met Pro Ser Arg Phe Glu Ala Leu Arg Leu Asn Gln Leu  
 450 455 460  
 Tyr Ala Met Lys Tyr Gly Thr Ile Pro Val Val His Ala Val Gly Gly  
 465 470 475 480

Leu Arg Asp Thr Val Gln Pro Phe Asp Pro Phe Asn Glu Ser Gly Leu  
                             485                            490                            495  
 Gly Trp Thr Phe Ser Arg Ala Glu Ala Ser Gln Leu Ile His Ala Leu  
                             500                            505                            510  
 Gly Asn Cys Leu Leu Thr Tyr Arg Glu Tyr Lys Lys Ser Trp Glu Gly  
                             515                            520                            525  
 Ile Gln Thr Arg Cys Met Thr Gln Asp Leu Ser Trp Asp Asn Ala Ala  
                             530                            535                            540  
 Gln Asn Tyr Glu Glu Val Leu Ile Ala Ala Lys Tyr Gln Trp  
                             545                            550                            555

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 7:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN:

- (A) LÄNGE: 2793 Basenpaare
- (B) ART: Nucleotid
- (C) STRANGFORM: Einzelstrang
- (D) TOPOLOGIE: linear

(ii) ART DES MOLEKÜLS: cDNA zu mRNA

(vi) URSPRÜNGLICHE HERKUNFT:

- (A) ORGANISMUS: Solanum tuberosum
- (B) STAMM: cv Désirée
- (F) GEWEBETYP: Blattgewebe

(vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:

- (A) BIBLIOTHEK: cDNA-Bibliothek in Lambda ZAPII

(ix) MERKMAL:

- (A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS
- (B) LAGE: 242..2542

(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 7:

CCGCCCCATTT TTCACCAAAC GTTTTTGACA TTGACCTCCA TTGTCGTTAC TTCTTGTTT	60
CTCTTTCAAT ATTGCTTCAC AATCCCTAAT TCTCTGTACT AGTCTCTATC TCAATTGGGT	120
TTTCTTTACT TGTCAATTAT CTCTACTGGG TCGGCTTCTA TTTCCACTAG GTCACTCTGG	180
TTCTTGAAAT CTTGGATTCC TATTATCCCT GTGAACTTCA TCTTTTGTGA TTTCTACTGT	240
A ATG GAG AAT TCC ATT CTT CTT CAT AGT GGA AAT CAG TTC CAC CCC	286
Met Glu Asn Ser Ile Leu Leu His Ser Gly Asn Gln Phe His Pro	
1                            5                            10                            15	
AAC TTA CCC CTT TTA GCA CTT AGG CCC AAA AAA TTA TCT CTA ATT CAT	334
Asn Leu Pro Leu Leu Ala Leu Arg Pro Lys Lys Leu Ser Leu Ile His	
20                            25                            30	

GGC	TCC	AGT	AGA	GAG	CAA	ATG	TGG	AGG	ATC	AAG	CGC	GTT	AAA	GCA	ACA	382
Gly	Ser	Ser	Arg	Glu	Gln	Met	Trp	Arg	Ile	Lys	Arg	Val	Lys	Ala	Thr	
			35					40					45			
GGT	GAA	AAT	TCT	GGG	GAA	GCT	GCA	AGT	GCT	GAT	GAA	TCG	AAT	GAT	GCC	430
Gly	Glu	Asn	Ser	Gly	Glu	Ala	Ala	Ser	Ala	Asp	Glu	Ser	Asn	Asp	Ala	
		50					55					60				
TTA	CAG	GTT	ACA	ATT	GAA	AAG	AGC	AAA	AAG	GTT	TTA	GCC	ATG	CAA	CAG	478
Leu	Gln	Val	Thr	Ile	Glu	Lys	Ser	Lys	Lys	Val	Leu	Ala	Met	Gln	Gln	
	65					70					75					
GAC	CTA	CTT	CAA	CAG	ATT	GCA	GAA	AGA	AGA	AAA	GTA	GTC	TCT	TCA	ATA	526
Asp	Leu	Leu	Gln	Gln	Ile	Ala	Glu	Arg	Arg	Lys	Val	Val	Ser	Ser	Ile	
80					85					90					95	
AAA	AGC	AGT	CTT	GCC	AAT	GCC	AAA	GGT	ACT	TAT	GAT	GGT	GGG	AGT	GGT	574
Lys	Ser	Ser	Leu	Ala	Asn	Ala	Lys	Gly	Thr	Tyr	Asp	Gly	Gly	Ser	Gly	
			100					105					110			
AGC	TTA	TCA	GAT	GTT	GAT	ATC	CCT	GAC	GTG	GAT	AAA	GAT	TAT	AAT	GTT	622
Ser	Leu	Ser	Asp	Val	Asp	Ile	Pro	Asp	Val	Asp	Lys	Asp	Tyr	Asn	Val	
			115				120						125			
ACT	GTA	CCT	AGT	ACT	GCT	GCT	ACT	CCA	ATT	ACT	GAT	GTC	GAT	AAA	AAT	670
Thr	Val	Pro	Ser	Thr	Ala	Ala	Thr	Pro	Ile	Thr	Asp	Val	Asp	Lys	Asn	
		130					135					140				
ACA	CCG	CCT	GCT	ATA	AGC	CAA	GAT	TTT	GTT	GAA	AGT	AAA	AGA	GAA	ATC	718
Thr	Pro	Pro	Ala	Ile	Ser	Gln	Asp	Phe	Val	Glu	Ser	Lys	Arg	Glu	Ile	
	145					150					155					
AAA	AGG	GAC	CTG	GCC	GAT	GAA	AGG	GCA	CCC	CCA	CTG	TCG	AGA	TCA	TCT	766
Lys	Arg	Asp	Leu	Ala	Asp	Glu	Arg	Ala	Pro	Pro	Leu	Ser	Arg	Ser	Ser	
160					165				170						175	
ATC	ACA	GCC	AGT	AGC	CAG	ATT	TCC	TCT	ACT	GTA	AGT	TCC	AAA	AGA	ACG	814
Ile	Thr	Ala	Ser	Ser	Gln	Ile	Ser	Ser	Thr	Val	Ser	Ser	Lys	Arg	Thr	
			180					185					190			
TTG	AAT	GTC	CCT	CCA	GAA	ACT	CCG	AAG	TCC	AGT	CAA	GAG	ACA	CTT	TTG	862
Leu	Asn	Val	Pro	Pro	Glu	Thr	Pro	Lys	Ser	Ser	Gln	Glu	Thr	Leu	Leu	
			195				200						205			
GAT	GTG	AAT	TCA	CGC	AAA	AGT	TTA	GTA	GAT	GTT	CCT	GGA	AAG	AAG	ATC	910
Asp	Val	Asn	Ser	Arg	Lys	Ser	Leu	Val	Asp	Val	Pro	Gly	Lys	Lys	Ile	
		210					215					220				
CAG	TCT	TAT	ATG	CCT	TCA	TTA	CGT	AAA	GAA	TCC	TCA	GCA	TCC	CAT	GTG	958
Gln	Ser	Tyr	Met	Pro	Ser	Leu	Arg	Lys	Glu	Ser	Ser	Ala	Ser	His	Val	
	225					230						235				

GAA	CAG	AGG	AAT	GAA	AAT	CTT	GAA	GGA	TCA	AGT	GCT	GAG	GCA	AAC	GAA	1006
Glu	Gln	Arg	Asn	Glu	Asn	Leu	Glu	Gly	Ser	Ser	Ala	Glu	Ala	Asn	Glu	
240					245					250					255	
GAG	ACT	GAA	GAT	CCT	GTG	AAT	ATA	GAT	GAG	AAA	CCC	CCT	CCA	TTG	GCA	1054
Glu	Thr	Glu	Asp	Pro	Val	Asn	Ile	Asp	Glu	Lys	Pro	Pro	Pro	Leu	Ala	
				260					265					270		
GGA	ACA	AAT	GTT	ATG	AAC	ATT	ATT	TTG	GTG	GCT	TCA	GAA	TGC	GCT	CCA	1102
Gly	Thr	Asn	Val	Met	Asn	Ile	Ile	Leu	Val	Ala	Ser	Glu	Cys	Ala	Pro	
			275					280					285			
TGG	TCT	AAA	ACA	GGT	GGG	CTT	GGA	GAT	GTT	GCT	GGA	GCA	TTA	CCC	AAA	1150
Trp	Ser	Lys	Thr	Gly	Gly	Leu	Gly	Asp	Val	Ala	Gly	Ala	Leu	Pro	Lys	
		290					295					300				
GCT	TTG	GCT	CGA	CGT	GGC	CAC	AGA	GTT	ATG	GTT	GTG	GCA	CCT	CGT	TAT	1198
Ala	Leu	Ala	Arg	Arg	Gly	His	Arg	Val	Met	Val	Val	Ala	Pro	Arg	Tyr	
	305					310					315					
GAC	AAC	TAT	CCT	GAA	CCT	CAA	GAT	TCT	GGT	GTA	AGA	AAA	ATT	TAT	AAA	1246
Asp	Asn	Tyr	Pro	Glu	Pro	Gln	Asp	Ser	Gly	Val	Arg	Lys	Ile	Tyr	Lys	
320					325				330						335	
GTT	GAT	GGT	CAG	GAT	GTG	GAA	GTG	ACT	TAC	TTC	CAA	GCT	TTT	ATT	GAT	1294
Val	Asp	Gly	Gln	Asp	Val	Glu	Val	Thr	Tyr	Phe	Gln	Ala	Phe	Ile	Asp	
			340					345					350			
GGT	GTG	GAT	TTT	GTT	TTC	ATT	GAC	AGT	CAT	ATG	TTT	AGA	CAC	ATT	GGG	1342
Gly	Val	Asp	Phe	Val	Phe	Ile	Asp	Ser	His	Met	Phe	Arg	His	Ile	Gly	
			355				360					365				
AAC	AAC	ATT	TAC	GGA	GGG	AAC	CGT	GTG	GAT	ATT	TTA	AAA	CGC	ATG	GTT	1390
Asn	Asn	Ile	Tyr	Gly	Gly	Asn	Arg	Val	Asp	Ile	Leu	Lys	Arg	Met	Val	
		370					375					380				
TTA	TTT	TGC	AAA	GCA	GCG	ATT	GAG	GTT	CCT	TGG	CAT	GTT	CCA	TGT	GGT	1438
Leu	Phe	Cys	Lys	Ala	Ala	Ile	Glu	Val	Pro	Trp	His	Val	Pro	Cys	Gly	
	385					390					395					
GGG	GTC	TGC	TAT	GGA	GAT	GGA	AAT	TTA	GTG	TTC	ATT	GCT	AAT	GAT	TGG	1486
Gly	Val	Cys	Tyr	Gly	Asp	Gly	Asn	Leu	Val	Phe	Ile	Ala	Asn	Asp	Trp	
400					405				410						415	
CAT	ACT	GCT	TTA	TTG	CCA	GTA	TAT	CTG	AAA	GCT	TAT	TAT	CGT	GAC	AAT	1534
His	Thr	Ala	Leu	Leu	Pro	Val	Tyr	Leu	Lys	Ala	Tyr	Tyr	Arg	Asp	Asn	
			420					425					430			
GGA	ATT	ATG	AAC	TAT	ACA	AGA	TCT	GTC	CTG	GTG	ATT	CAT	AAC	ATC	GCT	1582
Gly	Ile	Met	Asn	Tyr	Thr	Arg	Ser	Val	Leu	Val	Ile	His	Asn	Ile	Ala	
			435					440					445			
CAT	CAG	GGT	CGT	GGT	CCT	TTG	GAG	GAT	TTT	TCA	TAT	GTA	GAT	CTT	CCA	1630
His	Gln	Gly	Arg	Gly	Pro	Leu	Glu	Asp	Phe	Ser	Tyr	Val	Asp	Leu	Pro	
		450					455					460				

CCA	CAC	TAT	ATG	GAC	CCT	TTC	AAG	TTG	TAT	GAC	CCA	GTA	GGA	GGT	GAG	1678
Pro	His	Tyr	Met	Asp	Pro	Phe	Lys	Leu	Tyr	Asp	Pro	Val	Gly	Gly	Glu	
	465					470					475					
CAT	TTC	AAC	ATT	TTT	GCG	GCT	GGT	CTA	AAG	ACA	GCA	GAT	CGT	GTA	GTT	1726
His	Phe	Asn	Ile	Phe	Ala	Ala	Gly	Leu	Lys	Thr	Ala	Asp	Arg	Val	Val	
480					485					490					495	
ACA	GTT	AGT	CAT	GGA	TAT	TCA	TGG	GAA	CTA	AAG	ACT	TCC	CAA	GGT	GGT	1774
Thr	Val	Ser	His	Gly	Tyr	Ser	Trp	Glu	Leu	Lys	Thr	Ser	Gln	Gly	Gly	
				500					505					510		
TGG	GGA	TTG	CAT	CAG	ATA	ATT	AAT	GAG	AAC	GAT	TGG	AAA	TTA	CAG	GGT	1822
Trp	Gly	Leu	His	Gln	Ile	Ile	Asn	Glu	Asn	Asp	Trp	Lys	Leu	Gln	Gly	
			515					520					525			
ATT	GTG	AAT	GGG	ATT	GAT	ACA	AAA	GAG	TGG	AAC	CCT	GAG	TTG	GAC	GTT	1870
Ile	Val	Asn	Gly	Ile	Asp	Thr	Lys	Glu	Trp	Asn	Pro	Glu	Leu	Asp	Val	
		530					535					540				
CAC	TTA	CAG	TCA	GAT	GGT	TAC	ATG	AAC	TAC	TCC	TTG	GAC	ACG	CTA	CAG	1918
His	Leu	Gln	Ser	Asp	Gly	Tyr	Met	Asn	Tyr	Ser	Leu	Asp	Thr	Leu	Gln	
	545					550					555					
ACT	GGC	AAG	CCT	CAA	TGT	AAA	GCT	GCA	TTG	CAG	AAG	GAA	CTT	GGT	TTA	1966
Thr	Gly	Lys	Pro	Gln	Cys	Lys	Ala	Ala	Leu	Gln	Lys	Glu	Leu	Gly	Leu	
560					565				570					575		
CCA	GTT	CGT	GAT	GAT	GTC	CCA	CTG	ATC	GGT	TTC	ATT	GGG	AGG	CTT	GAC	2014
Pro	Val	Arg	Asp	Asp	Val	Pro	Leu	Ile	Gly	Phe	Ile	Gly	Arg	Leu	Asp	
				580					585					590		
CCA	CAA	AAG	GGT	GTT	GAT	CTG	ATT	GCT	GAG	GCC	AGT	GCT	TGG	ATG	ATG	2062
Pro	Gln	Lys	Gly	Val	Asp	Leu	Ile	Ala	Glu	Ala	Ser	Ala	Trp	Met	Met	
			595					600					605			
GGT	CAG	GAT	GTA	CAA	CTG	GTC	ATG	TTG	GGG	ACG	GGG	AGG	CGT	GAC	CTT	2110
Gly	Gln	Asp	Val	Gln	Leu	Val	Met	Leu	Gly	Thr	Gly	Arg	Arg	Asp	Leu	
		610					615					620				
GAA	CAG	ATG	CTA	AGG	CAA	TTT	GAG	TGT	CAA	CAC	AAT	GAT	AAA	ATT	AGA	2158
Glu	Gln	Met	Leu	Arg	Gln	Phe	Glu	Cys	Gln	His	Asn	Asp	Lys	Ile	Arg	
	625					630					635					
GGA	TGG	GTT	GGT	TTC	TCT	GTG	AAG	ACT	TCT	CAT	CGT	ATA	ACT	GCT	GGT	2206
Gly	Trp	Val	Gly	Phe	Ser	Val	Lys	Thr	Ser	His	Arg	Ile	Thr	Ala	Gly	
640					645					650					655	
GCA	GAC	ATT	CTG	CTC	ATG	CCT	TCT	AGA	TTT	GAG	CCT	TGC	GGA	CTG	AAC	2254
Ala	Asp	Ile	Leu	Leu	Met	Pro	Ser	Arg	Phe	Glu	Pro	Cys	Gly	Leu	Asn	
				660					665					670		

CAG CTT TAT GCA ATG AAA TAT GGG ACT ATT CCT GTT GTT CAT GCA GTA	2302
Gln Leu Tyr Ala Met Lys Tyr Gly Thr Ile Pro Val Val His Ala Val	
675 680 685	
GGA GGA CTC AGA GAT ACT GTG CAG CCC TTT GAT CCT TTT AAT GAG TCA	2350
Gly Gly Leu Arg Asp Thr Val Gln Pro Phe Asp Pro Phe Asn Glu Ser	
690 695 700	
GGA CTG GGG TGG ACC TTC AGT AGG GCT GAA GCT AGC CAG CTG ATC CAC	2398
Gly Leu Gly Trp Thr Phe Ser Arg Ala Glu Ala Ser Gln Leu Ile His	
705 710 715	
GCA TTA GGA AAT TGC TTA CTG ACT TAT CGT GAG TAC AAA AAG AGT TGG	2446
Ala Leu Gly Asn Cys Leu Leu Thr Tyr Arg Glu Tyr Lys Lys Ser Trp	
720 725 730 735	
GAG GGG ATT CAG ACA CGT TGT ATG ACA CAA GAC TTA AGT TGG GAT AAT	2494
Glu Gly Ile Gln Thr Arg Cys Met Thr Gln Asp Leu Ser Trp Asp Asn	
740 745 750	
GCT GCT CAG AAC TAT GAA GAA GTT CTC ATC GCT GCT AAG TAT CAG TGG	2542
Ala Ala Gln Asn Tyr Glu Glu Val Leu Ile Ala Ala Lys Tyr Gln Trp	
755 760 765	
TGAGGTTTCAT TACTTGTAGA TATTTGGGGA TTTTGGCCAT TGTATCAAGT TCTAATGATG	2602
GGATTTCAGA GACATGTTTC TGGTATCGAC ACGAGAGGAT GCATGCAACA AGTTGGCTAA	2662
CTATCATACT ACTACCACGT CAGGAATGAT TGCCGCACTT GATCATGTAA TCATGTATAT	2722
ACTCTATTTT GTTTGCAAAA TGTAGTTACA TGTTGCAATT TCTAAAAAAA AAAAAAAAAA	2782
AAAAAAAAAA A	2793

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 8:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN:

- (A) LÄNGE: 767 Aminosäuren
- (B) ART: Aminosäure
- (D) TOPOLOGIE: linear

(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein

(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 8:

Met Glu Asn Ser Ile Leu Leu His Ser Gly Asn Gln Phe His Pro Asn	
1 5 10 15	
Leu Pro Leu Leu Ala Leu Arg Pro Lys Lys Leu Ser Leu Ile His Gly	
20 25 30	
Ser Ser Arg Glu Gln Met Trp Arg Ile Lys Arg Val Lys Ala Thr Gly	
35 40 45	



Glu Asn Ser Gly Glu Ala Ala Ser Ala Asp Glu Ser Asn Asp Ala Leu  
 50 55 60  
 Gln Val Thr Ile Glu Lys Ser Lys Lys Val Leu Ala Met Gln Gln Asp  
 65 70 75 80  
 Leu Leu Gln Gln Ile Ala Glu Arg Arg Lys Val Val Ser Ser Ile Lys  
 85 90 95  
 Ser Ser Leu Ala Asn Ala Lys Gly Thr Tyr Asp Gly Gly Ser Gly Ser  
 100 105 110  
 Leu Ser Asp Val Asp Ile Pro Asp Val Asp Lys Asp Tyr Asn Val Thr  
 115 120 125  
 Val Pro Ser Thr Ala Ala Thr Pro Ile Thr Asp Val Asp Lys Asn Thr  
 130 135 140  
 Pro Pro Ala Ile Ser Gln Asp Phe Val Glu Ser Lys Arg Glu Ile Lys  
 145 150 155 160  
 Arg Asp Leu Ala Asp Glu Arg Ala Pro Pro Leu Ser Arg Ser Ser Ile  
 165 170 175  
 Thr Ala Ser Ser Gln Ile Ser Ser Thr Val Ser Ser Lys Arg Thr Leu  
 180 185 190  
 Asn Val Pro Pro Glu Thr Pro Lys Ser Ser Gln Glu Thr Leu Leu Asp  
 195 200 205  
 Val Asn Ser Arg Lys Ser Leu Val Asp Val Pro Gly Lys Lys Ile Gln  
 210 215 220  
 Ser Tyr Met Pro Ser Leu Arg Lys Glu Ser Ser Ala Ser His Val Glu  
 225 230 235 240  
 Gln Arg Asn Glu Asn Leu Glu Gly Ser Ser Ala Glu Ala Asn Glu Glu  
 245 250 255  
 Thr Glu Asp Pro Val Asn Ile Asp Glu Lys Pro Pro Pro Leu Ala Gly  
 260 265 270  
 Thr Asn Val Met Asn Ile Ile Leu Val Ala Ser Glu Cys Ala Pro Trp  
 275 280 285  
 Ser Lys Thr Gly Gly Leu Gly Asp Val Ala Gly Ala Leu Pro Lys Ala  
 290 295 300  
 Leu Ala Arg Arg Gly His Arg Val Met Val Val Ala Pro Arg Tyr Asp  
 305 310 315 320  
 Asn Tyr Pro Glu Pro Gln Asp Ser Gly Val Arg Lys Ile Tyr Lys Val  
 325 330 335

Asp Gly Gln Asp Val Glu Val Thr Tyr Phe Gln Ala Phe Ile Asp Gly  
 340 345 350  
 Val Asp Phe Val Phe Ile Asp Ser His Met Phe Arg His Ile Gly Asn  
 355 360 365  
 Asn Ile Tyr Gly Gly Asn Arg Val Asp Ile Leu Lys Arg Met Val Leu  
 370 375 380  
 Phe Cys Lys Ala Ala Ile Glu Val Pro Trp His Val Pro Cys Gly Gly  
 385 390 395 400  
 Val Cys Tyr Gly Asp Gly Asn Leu Val Phe Ile Ala Asn Asp Trp His  
 405 410 415  
 Thr Ala Leu Leu Pro Val Tyr Leu Lys Ala Tyr Tyr Arg Asp Asn Gly  
 420 425 430  
 Ile Met Asn Tyr Thr Arg Ser Val Leu Val Ile His Asn Ile Ala His  
 435 440 445  
 Gln Gly Arg Gly Pro Leu Glu Asp Phe Ser Tyr Val Asp Leu Pro Pro  
 450 455 460  
 His Tyr Met Asp Pro Phe Lys Leu Tyr Asp Pro Val Gly Gly Glu His  
 465 470 475 480  
 Phe Asn Ile Phe Ala Ala Gly Leu Lys Thr Ala Asp Arg Val Val Thr  
 485 490 495  
 Val Ser His Gly Tyr Ser Trp Glu Leu Lys Thr Ser Gln Gly Gly Trp  
 500 505 510  
 Gly Leu His Gln Ile Ile Asn Glu Asn Asp Trp Lys Leu Gln Gly Ile  
 515 520 525  
 Val Asn Gly Ile Asp Thr Lys Glu Trp Asn Pro Glu Leu Asp Val His  
 530 535 540  
 Leu Gln Ser Asp Gly Tyr Met Asn Tyr Ser Leu Asp Thr Leu Gln Thr  
 545 550 555 560  
 Gly Lys Pro Gln Cys Lys Ala Ala Leu Gln Lys Glu Leu Gly Leu Pro  
 565 570 575  
 Val Arg Asp Asp Val Pro Leu Ile Gly Phe Ile Gly Arg Leu Asp Pro  
 580 585 590  
 Gln Lys Gly Val Asp Leu Ile Ala Glu Ala Ser Ala Trp Met Met Gly  
 595 600 605  
 Gln Asp Val Gln Leu Val Met Leu Gly Thr Gly Arg Arg Asp Leu Glu  
 610 615 620

Gln 625	Met	Leu	Arg	Gln	Phe 630	Glu	Cys	Gln	His	Asn 635	Asp	Lys	Ile	Arg	Gly 640
Trp	Val	Gly	Phe	Ser 645	Val	Lys	Thr	Ser	His 650	Arg	Ile	Thr	Ala	Gly 655	Ala
Asp	Ile	Leu	Leu 660	Met	Pro	Ser	Arg	Phe 665	Glu	Pro	Cys	Gly	Leu 670	Asn	Gln
Leu	Tyr	Ala 675	Met	Lys	Tyr	Gly	Thr 680	Ile	Pro	Val	Val	His 685	Ala	Val	Gly
Gly 690	Leu	Arg	Asp	Thr	Val	Gln 695	Pro	Phe	Asp	Pro	Phe 700	Asn	Glu	Ser	Gly
Leu 705	Gly	Trp	Thr	Phe	Ser 710	Arg	Ala	Glu	Ala	Ser 715	Gln	Leu	Ile	His	Ala 720
Leu	Gly	Asn	Cys	Leu 725	Leu	Thr	Tyr	Arg	Glu 730	Tyr	Lys	Lys	Ser	Trp 735	Glu
Gly	Ile	Gln	Thr 740	Arg	Cys	Met	Thr	Gln 745	Asp	Leu	Ser	Trp	Asp 750	Asn	Ala
Ala	Gln	Asn 755	Tyr	Glu	Glu	Val	Leu 760	Ile	Ala	Ala	Lys	Tyr 765	Gln	Trp	

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 9:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN:

- (A) LÄNGE: 2360 Basenpaare  
(B) ART: Nucleotid  
(C) STRANGFORM: Einzelstrang  
(D) TOPOLOGIE: linear

(ii) ART DES MOLEKÜLS: cDNA

(vi) URSPRÜNGLICHE HERKUNFT:

- (A) ORGANISMUS: Solanum tuberosum  
(B) STAMM: cv. Désirée  
(F) GEWEBETYP: Blattgewebe

(vii) UNMITTELBARE HERKUNFT:

- (A) BIBLIOTHEK: cDNA-Bibliothek in Lambda ZAPII

(ix) MERKMAL:

- (A) NAME/SCHLÜSSEL: CDS  
(B) LAGE: 68...1990

(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 9:

AGATTTTCTA TATTGAAAGA TTTTGTCTTT ACATGATTCT TGATTTTACA GCAGGTGTCA

60

ATACCAA	ATG	GGG	TCT	CTG	CAA	ACA	CCC	ACA	AAT	CTT	AGC	AAT	AAG	TCA	109	
	Met	Gly	Ser	Leu	Gln	Thr	Pro	Thr	Asn	Leu	Ser	Asn	Lys	Ser		
	1				5					10						
TGT	TTA	TGT	GTG	TCA	GGG	AGA	GTT	GTG	AAG	GGT	TTG	AGG	GTA	GAA	AGA	157
Cys	Leu	Cys	Val	Ser	Gly	Arg	Val	Val	Lys	Gly	Leu	Arg	Val	Glu	Arg	
15					20					25					30	
CAA	GTG	GGG	TTG	GGG	TTT	TCT	TGG	TTG	TTG	AAG	GGA	CGA	AGA	AAC	AGA	205
Gln	Val	Gly	Leu	Gly	Phe	Ser	Trp	Leu	Leu	Lys	Gly	Arg	Arg	Asn	Arg	
				35				40						45		
AAA	GTT	CAA	TCT	TTG	TGT	GTT	ACA	AGT	AGT	GTT	TCA	GAT	GGT	TCA	TCA	253
Lys	Val	Gln	Ser	Leu	Cys	Val	Thr	Ser	Ser	Val	Ser	Asp	Gly	Ser	Ser	
			50					55					60			
ATT	GCT	GAA	AAT	AAG	AAT	GTG	TCA	GAA	GGG	CTT	CTT	TTG	GGT	GCT	GAG	301
Ile	Ala	Glu	Asn	Lys	Asn	Val	Ser	Glu	Gly	Leu	Leu	Leu	Gly	Ala	Glu	
		65				70						75				
AGA	GAT	GGT	TCT	GGC	TCT	GTT	GTT	GGT	TTT	CAA	TTG	ATT	CCA	CAT	TCT	349
Arg	Asp	Gly	Ser	Gly	Ser	Val	Val	Gly	Phe	Gln	Leu	Ile	Pro	His	Ser	
	80					85					90					
GTT	GCA	GGA	GAT	GCA	ACA	ATG	GTA	GAA	TCT	CAT	GAT	ATT	GTA	GCC	AAT	397
Val	Ala	Gly	Asp	Ala	Thr	Met	Val	Glu	Ser	His	Asp	Ile	Val	Ala	Asn	
95					100					105					110	
GAT	AGA	GAT	GAC	TTG	AGT	GAG	GAT	ACT	GAG	GAG	ATG	GAG	GAA	ACC	CCA	445
Asp	Arg	Asp	Asp	Leu	Ser	Glu	Asp	Thr	Glu	Glu	Met	Glu	Glu	Thr	Pro	
				115					120					125		
ATC	AAA	TTA	ACT	TTC	AAT	ATC	ATT	TTT	GTT	ACT	GCT	GAA	GCA	GCT	CCA	493
Ile	Lys	Leu	Thr	Phe	Asn	Ile	Ile	Phe	Val	Thr	Ala	Glu	Ala	Ala	Pro	
			130					135					140			
TAT	TCT	AAG	ACT	GGT	GGA	TTA	GGA	GAT	GTT	TGT	GGT	TCT	TTG	CCA	ATG	541
Tyr	Ser	Lys	Thr	Gly	Gly	Leu	Gly	Asp	Val	Cys	Gly	Ser	Leu	Pro	Met	
		145				150						155				
GCA	CTA	GCT	GCT	CGG	GGT	CAT	CGT	GTA	ATG	GTC	GTT	TCA	CCT	AGG	TAT	589
Ala	Leu	Ala	Ala	Arg	Gly	His	Arg	Val	Met	Val	Val	Ser	Pro	Arg	Tyr	
	160					165					170					
TTG	AAT	GGA	GGT	CCT	TCA	GAT	GAA	AAG	TAC	GCC	AAT	GCT	GTT	GAC	CTT	637
Leu	Asn	Gly	Gly	Pro	Ser	Asp	Glu	Lys	Tyr	Ala	Asn	Ala	Val	Asp	Leu	
175					180					185					190	
GAT	GTG	CGG	GCC	ACT	GTC	CAT	TGC	TTT	GGT	GAT	GCA	CAG	GAA	GTA	GCC	685
Asp	Val	Arg	Ala	Thr	Val	His	Cys	Phe	Gly	Asp	Ala	Gln	Glu	Val	Ala	
				195					200					205		
TTC	TAC	CAT	GAA	TAC	AGG	GCA	GGT	GTT	GAT	TGG	GTA	TTT	GTG	GAC	CAC	733
Phe	Tyr	His	Glu	Tyr	Arg	Ala	Gly	Val	Asp	Trp	Val	Phe	Val	Asp	His	
			210					215					220			

TCT TCT TAC TGC AGA CCT GGA ACG CCA TAT GGT GAT ATT TAT GGT GCA Ser Ser Tyr Cys Arg Pro Gly Thr Pro Tyr Gly Asp Ile Tyr Gly Ala 225 230 235	781
TTT GGT GAT AAT CAG TTT CGC TTC ACT TTG CTT TCT CAC GCA GCA TGT Phe Gly Asp Asn Gln Phe Arg Phe Thr Leu Leu Ser His Ala Ala Cys 240 245 250	829
GAA GCG CCA TTG GTT CTT CCA CTG GGA GGG TTC ACT TAT GGA GAG AAG Glu Ala Pro Leu Val Leu Pro Leu Gly Gly Phe Thr Tyr Gly Glu Lys 255 260 265 270	877
TGC TTG TTT CTC GCT AAT GAT TGG CAT GCT GCC CTG GTT CCT TTA CTT Cys Leu Phe Leu Ala Asn Asp Trp His Ala Ala Leu Val Pro Leu Leu 275 280 285	925
TTA GCG GCC AAG TAT CGT CCT TAT GGT GTT TAC AAG GAT GCT CGT AGT Leu Ala Ala Lys Tyr Arg Pro Tyr Gly Val Tyr Lys Asp Ala Arg Ser 290 295 300	973
ATT GTC GCA ATA CAC AAC ATT GCA CAT CAG GGA GTG GAG CCT GCA GTA Ile Val Ala Ile His Asn Ile Ala His Gln Gly Val Glu Pro Ala Val 305 310 315	1021
ACC TAC AAT AAT TTG GGT TTG CCT CCA CAA TGG TAT GGA GCA GTT GAA Thr Tyr Asn Asn Leu Gly Leu Pro Pro Gln Trp Tyr Gly Ala Val Glu 320 325 330	1069
TGG ATA TTT CCC ACA TGG GCA AGG GCG CAT GCG CTT GAC ACT GGT GAA Trp Ile Phe Pro Thr Trp Ala Arg Ala His Ala Leu Asp Thr Gly Glu 335 340 345 350	1117
ACA GTG AAC GTT TTG AAA GGG GCA ATA GCA GTT GCT GAT CGG ATA CTG Thr Val Asn Val Leu Lys Gly Ala Ile Ala Val Ala Asp Arg Ile Leu 355 360 365	1165
ACA GTT AGC CAG GGA TAC TCA TGG GAA ATA ACA ACT CCT GAA GGG GGA Thr Val Ser Gln Gly Tyr Ser Trp Glu Ile Thr Thr Pro Glu Gly Gly 370 375 380	1213
TAT GGG CTA CAT GAG CTG TTG AGC AGT AGA CAG TCT GTT CTT AAT GGA Tyr Gly Leu His Glu Leu Leu Ser Ser Arg Gln Ser Val Leu Asn Gly 385 390 395	1261
ATT ACT AAT GGA ATA GAT GTT AAT GAT TGG AAC CCG TCG ACA GAT GAG Ile Thr Asn Gly Ile Asp Val Asn Asp Trp Asn Pro Ser Thr Asp Glu 400 405 410	1309
CAT ATT GCT TCG CAT TAC TCC ATC AAT GAC CTC TCC GGA AAG GTT CAG His Ile Ala Ser His Tyr Ser Ile Asn Asp Leu Ser Gly Lys Val Gln 415 420 425 430	1357

TGC AAG ACT GAT CTG CAA AAG GAA CTG GGC CTT CCA ATT CGA CCT GAT Cys Lys Thr Asp Leu Gln Lys Glu Leu Gly Leu Pro Ile Arg Pro Asp 435 440 445	1405
TGT CCT CTG ATT GGA TTT ATT GGA AGG CTG GAC TAC CAG AAA GGT GTT Cys Pro Leu Ile Gly Phe Ile Gly Arg Leu Asp Tyr Gln Lys Gly Val 450 455 460	1453
GAC ATA ATC CTG TCA GCA ATT CCA GAA CTT ATG CAG AAT GAT GTC CAA Asp Ile Ile Leu Ser Ala Ile Pro Glu Leu Met Gln Asn Asp Val Gln 465 470 475	1501
GTT GTA ATG CTT GGA TCT GGT GAG AAA CAA TAT GAA GAC TGG ATG AGA Val Val Met Leu Gly Ser Gly Glu Lys Gln Tyr Glu Asp Trp Met Arg 480 485 490	1549
CAT ACA GAA AAT CTT TTT AAA GAC AAA TTT CGT GCT TGG GTT GGA TTT His Thr Glu Asn Leu Phe Lys Asp Lys Phe Arg Ala Trp Val Gly Phe 495 500 505 510	1597
AAT GTT CCA GTT TCT CAT AGG ATA ACA GCA GGA TGC GAC ATA CTA TTG Asn Val Pro Val Ser His Arg Ile Thr Ala Gly Cys Asp Ile Leu Leu 515 520 525	1645
ATG CCC TCA AGA TTC GAA CCG TGT GGC TTA AAC CAA TTG TAT GCA ATG Met Pro Ser Arg Phe Glu Pro Cys Gly Leu Asn Gln Leu Tyr Ala Met 530 535 540	1693
AGA TAT GGC ACC ATA CCT ATT GTT CAT AGC ACG GGG GGC CTA AGA GAC Arg Tyr Gly Thr Ile Pro Ile Val His Ser Thr Gly Gly Leu Arg Asp 545 550 555	1741
ACA GTG AAG GAT TTT AAT CCA TAT GCT CAA GAA GGA ATA GGT GAA GGT Thr Val Lys Asp Phe Asn Pro Tyr Ala Gln Glu Gly Ile Gly Glu Gly 560 565 570	1789
ACC GGG TGG ACA TTT TCT CCT CTA ACG AGT GAA AAG TTG CTT GAT ACA Thr Gly Trp Thr Phe Ser Pro Leu Thr Ser Glu Lys Leu Leu Asp Thr 575 580 585 590	1837
CTG AAG CTG GCA ATC GGG ACT TAT ACA GAA CAT AAG TCA TCT TGG GAG Leu Lys Leu Ala Ile Gly Thr Tyr Thr Glu His Lys Ser Ser Trp Glu 595 600 605	1885
GGA TTG ATG AGG AGA GGT ATG GGA AGG GAC TAT TCC TGG GAA AAT GCA Gly Leu Met Arg Arg Gly Met Gly Arg Asp Tyr Ser Trp Glu Asn Ala 610 615 620	1933
GCC ATT CAA TAT GAA CAA GTT TTC ACC TGG GCC TTT ATA GAT CCT CCA Ala Ile Gln Tyr Glu Gln Val Phe Thr Trp Ala Phe Ile Asp Pro Pro 625 630 635	1981
TAT GTC AGA TGATTTATCA AGAAAGATTG CAAACGGGAT ACATCATTA Tyr Val Arg 640	2030



ACTATACGCG GAGCTTTTGG TGCTATTAGC TACTGTCATT GGGCGCGGAA TGT TTGTGGT 2090  
 TCTTTCTGAT TCAGAGAGAT CAAGTTAGTT CCAAAGACAT ACGTAGCCTG TCCCTGTCTG 2150  
 TGAGGGAGTA AACTACAAA AGGCAATTAG AAACCACCAA GAACTGGCTC CTTTGGGAGA 2210  
 AGAGTGGAAA TATGTAAAAA AGAATTTTGA GTTTAATGTC AATTGATTAA TTGTTCTCAT 2270  
 TTTTAAAAAA AACATCTCAT CTCATACAAT ATATAAAATT GATCATGATT GATGAAAAAA 2330  
 AAAAAAAAAA AAAAAAAAAA AAAAAAAAAA 2360

(2) ANGABEN ZU SEQ ID NO: 10:

(i) SEQUENZKENNZEICHEN:

(A) LÄNGE: 641 Aminosäuren

(B) ART: Aminosäure

(D) TOPOLOGIE: linear

(ii) ART DES MOLEKÜLS: Protein

(xi) SEQUENZBESCHREIBUNG: SEQ ID NO: 10:

Met Gly Ser Leu Gln Thr Pro Thr Asn Leu Ser Asn Lys Ser Cys Leu  
 1 5 10 15  
 Cys Val Ser Gly Arg Val Val Lys Gly Leu Arg Val Glu Arg Gln Val  
 20 25 30  
 Gly Leu Gly Phe Ser Trp Leu Leu Lys Gly Arg Arg Asn Arg Lys Val  
 35 40 45  
 Gln Ser Leu Cys Val Thr Ser Ser Val Ser Asp Gly Ser Ser Ile Ala  
 50 55 60  
 Glu Asn Lys Asn Val Ser Glu Gly Leu Leu Leu Gly Ala Glu Arg Asp  
 65 70 75 80  
 Gly Ser Gly Ser Val Val Gly Phe Gln Leu Ile Pro His Ser Val Ala  
 85 90 95  
 Gly Asp Ala Thr Met Val Glu Ser His Asp Ile Val Ala Asn Asp Arg  
 100 105 110  
 Asp Asp Leu Ser Glu Asp Thr Glu Glu Met Glu Glu Thr Pro Ile Lys  
 115 120 125  
 Leu Thr Phe Asn Ile Ile Phe Val Thr Ala Glu Ala Ala Pro Tyr Ser  
 130 135 140  
 Lys Thr Gly Gly Leu Gly Asp Val Cys Gly Ser Leu Pro Met Ala Leu  
 145 150 155 160

Ala Ala Arg Gly His Arg Val Met Val Val Ser Pro Arg Tyr Leu Asn  
 165 170 175  
 Gly Gly Pro Ser Asp Glu Lys Tyr Ala Asn Ala Val Asp Leu Asp Val  
 180 185 190  
 Arg Ala Thr Val His Cys Phe Gly Asp Ala Gln Glu Val Ala Phe Tyr  
 195 200 205  
 His Glu Tyr Arg Ala Gly Val Asp Trp Val Phe Val Asp His Ser Ser  
 210 215 220  
 Tyr Cys Arg Pro Gly Thr Pro Tyr Gly Asp Ile Tyr Gly Ala Phe Gly  
 225 230 235 240  
 Asp Asn Gln Phe Arg Phe Thr Leu Leu Ser His Ala Ala Cys Glu Ala  
 245 250 255  
 Pro Leu Val Leu Pro Leu Gly Gly Phe Thr Tyr Gly Glu Lys Cys Leu  
 260 265 270  
 Phe Leu Ala Asn Asp Trp His Ala Ala Leu Val Pro Leu Leu Leu Ala  
 275 280 285  
 Ala Lys Tyr Arg Pro Tyr Gly Val Tyr Lys Asp Ala Arg Ser Ile Val  
 290 295 300  
 Ala Ile His Asn Ile Ala His Gln Gly Val Glu Pro Ala Val Thr Tyr  
 305 310 315 320  
 Asn Asn Leu Gly Leu Pro Pro Gln Trp Tyr Gly Ala Val Glu Trp Ile  
 325 330 335  
 Phe Pro Thr Trp Ala Arg Ala His Ala Leu Asp Thr Gly Glu Thr Val  
 340 345 350  
 Asn Val Leu Lys Gly Ala Ile Ala Val Ala Asp Arg Ile Leu Thr Val  
 355 360 365  
 Ser Gln Gly Tyr Ser Trp Glu Ile Thr Thr Pro Glu Gly Gly Tyr Gly  
 370 375 380  
 Leu His Glu Leu Leu Ser Ser Arg Gln Ser Val Leu Asn Gly Ile Thr  
 385 390 395 400  
 Asn Gly Ile Asp Val Asn Asp Trp Asn Pro Ser Thr Asp Glu His Ile  
 405 410 415  
 Ala Ser His Tyr Ser Ile Asn Asp Leu Ser Gly Lys Val Gln Cys Lys  
 420 425 430  
 Thr Asp Leu Gln Lys Glu Leu Gly Leu Pro Ile Arg Pro Asp Cys Pro  
 435 440 445